

TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS

PCT

NOTIFICATION DE L'ENREGISTREMENT D'UN CHANGEMENT

(règle 92bis.1 et
instruction administrative 422 du PCT)

Expéditeur: le BUREAU INTERNATIONAL

Destinataire:

MARTIN, Jean-Jacques
Cabinet Regimbeau
20, rue de Chazelles
F-75847 Paris Cedex 17
FRANCE

Date d'expédition (jour/mois/année) 08 mars 2001 (08.03.01)	
Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111	NOTIFICATION IMPORTANTE
Demande internationale no PCT/FR00/01447	Date du dépôt international (jour/mois/année) 26 mai 2000 (26.05.00)

1. Les renseignements suivants étaient enregistrés en ce qui concerne:		
<input type="checkbox"/> le déposant	<input type="checkbox"/> l'inventeur	<input checked="" type="checkbox"/> le mandataire
<input type="checkbox"/> le représentant commun		
Nom et adresse MARTIN, Jean-Jacques Cabinet Regimbeau 26, avenue Kléber F-75116 Paris FRANCE	Nationalité (nom de l'Etat)	Domicile (nom de l'Etat)
	no de téléphone	01-45-00-92-02
	no de télécopieur	01-45-00-46-12
	no de téléimprimeur	
2. Le Bureau international notifie au déposant que le changement indiqué ci-après a été enregistré en ce qui concerne:		
<input type="checkbox"/> la personne	<input type="checkbox"/> le nom	<input checked="" type="checkbox"/> l'adresse
<input type="checkbox"/> la nationalité		<input type="checkbox"/> le domicile
Nom et adresse MARTIN, Jean-Jacques Cabinet Regimbeau 20, rue de Chazelles F-75847 Paris Cedex 17 FRANCE	Nationalité (nom de l'Etat)	Domicile (nom de l'Etat)
	no de téléphone	01-44-29-35-00
	no de télécopieur	01-44-29-35-99
	no de téléimprimeur	
3. Observations complémentaires, le cas échéant:		
4. Une copie de cette notification a été envoyée:		
<input checked="" type="checkbox"/> à l'office récepteur	<input type="checkbox"/> aux offices désignés concernés	
<input type="checkbox"/> à l'administration chargée de la recherche internationale	<input checked="" type="checkbox"/> aux offices élus concernés	
<input checked="" type="checkbox"/> à l'administration chargée de l'examen préliminaire international	<input type="checkbox"/> autre destinataire:	

Bureau international de l'OMPI 34, chemin des Colombettes 1211 G n°ve 20, Suisse no de télécopieur (41-22) 740.14.35	Fonctionnaire autorisé: Sean Taylor no de téléphone (41-22) 338.83.38
--	--

TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS

PCT

NOTIFICATION D'ELECTION

(règle 61.2 du PCT)

Expéditeur: le BUREAU INTERNATIONAL

Destinataire:

Commissioner
 US Department of Commerce
 United States Patent and Trademark
 Office, PCT
 2011 South Clark Place Room
 CP2/5C24
 Arlington, VA 22202
 ETATS-UNIS D'AMERIQUE
 en sa qualité d'office élu

Date d'expédition (jour/mois/année) 31 janvier 2001 (31.01.01)	
Demande internationale no PCT/FR00/01447	Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111
Date du dépôt international (jour/mois/année) 26 mai 2000 (26.05.00)	Date de priorité (jour/mois/année) 27 mai 1999 (27.05.99)
Déposant OIRY, Joël etc	

1. L'office désigné est avisé de son élection qui a été faite:

☒ dans la demande d'examen préliminaire international présentée à l'administration chargée de l'examen préliminaire international le:

11 décembre 2000 (11.12.00)

☐ dans une déclaration visant une élection ultérieure déposée auprès du Bureau international le:

2. L'élection ☒ a été faite

☐ n'a pas été faite

avant l'expiration d'un délai de 19 mois à compter de la date de priorité ou, lorsque la règle 32 s'applique, dans le délai visé à la règle 32.2b).

Bureau international de l'OMPI 34, chemin des Colmbettes 1211 Genève 20, Suisse	Fonctionnaire autorisé Christelle Croci
no de télécopieur: (41-22) 740.14.35	no de téléphone: (41-22) 338.83.38



TRAITÉ DE COOPERATION EN MATIÈRE DE BREVETS

PCT

REC'D 31 OCT 2001

RAPPORT D'EXAMEN PRÉLIMINAIRE INTERNATIONAL

(article 36 et règle 70 du PCT)

Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111		POUR SUITE A DONNER voir la notification de transmission du rapport d'examen préliminaire international (formulaire PCT/IPEA/416)	
Demande internationale n° PCT/FR00/01447	Date du dépôt international (jour/mois/année) 26/05/2000	Date de priorité (jour/mois/année) 27/05/1999	
Classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois classification nationale et CIB C07C327/30			
Déposant CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE(CNRS)			
<p>1. Le présent rapport d'examen préliminaire international, établi par l'administration chargée de l'examen préliminaire international, est transmis au déposant conformément à l'article 36.</p> <p>2. Ce RAPPORT comprend 4 feuilles, y compris la présente feuille de couverture.</p> <p><input type="checkbox"/> Il est accompagné d'ANNEXES, c'est-à-dire de feuilles de la description, des revendications ou des dessins qui ont été modifiées et qui servent de base au présent rapport ou de feuilles contenant des rectifications faites auprès de l'administration chargée de l'examen préliminaire international (voir la règle 70.16 et l'instruction 607 des Instructions administratives du PCT).</p> <p>Ces annexes comprennent feuilles.</p>			
<p>3. Le présent rapport contient des indications relatives aux points suivants:</p> <ul style="list-style-type: none"> I <input checked="" type="checkbox"/> Base du rapport II <input type="checkbox"/> Priorité III <input type="checkbox"/> Absence de formulation d'opinion quant à la nouveauté, l'activité inventive et la possibilité d'application industrielle IV <input type="checkbox"/> Absence d'unité de l'invention V <input checked="" type="checkbox"/> Déclaration motivée selon l'article 35(2) quant à la nouveauté, l'activité inventive et la possibilité d'application industrielle; citations et explications à l'appui de cette déclaration VI <input type="checkbox"/> Certains documents cités VII <input type="checkbox"/> Irrégularités dans la demande internationale VIII <input type="checkbox"/> Observations relatives à la demande internationale 			
Date de présentation de la demande d'examen préliminaire internationale 11/12/2000		Date d'achèvement du présent rapport 26.10.2001	
Nom et adresse postale de l'administration chargée de l'examen préliminaire international:  Office européen des brevets D-80298 Munich Tél. +49 89 2399 - 0 Tx: 523656 epmu d Fax: +49 89 2399 - 4465		Fonctionnaire autorisé Butkowskyj-Walkiw, T N° de téléphone +49 89 2399 8594 	

RAPPORT D'EXAMEN PRÉLIMINAIRE INTERNATIONAL

Demande internationale n° PCT/FR00/01447

I. Base du rapport

1. En ce qui concerne les **éléments** de la demande internationale (*les feuilles de remplacement qui ont été remises à l'office récepteur en réponse à une invitation faite conformément à l'article 14 sont considérées dans le présent rapport comme "initialement déposées" et ne sont pas jointes en annexe au rapport puisqu'elles ne contiennent pas de modifications (règles 70.16 et 70.17)*):

Description, pages:

1-93 version initiale

Revendications, N°:

1-54 version initiale

Dessins, feuilles:

1/22-22/22 version initiale

2. En ce qui concerne la **langue**, tous les éléments indiqués ci-dessus étaient à la disposition de l'administration ou lui ont été remis dans la langue dans laquelle la demande internationale a été déposée, sauf indication contraire donnée sous ce point.

Ces éléments étaient à la disposition de l'administration ou lui ont été remis dans la langue suivante: , qui est :

- ☐ la langue d'une traduction remise aux fins de la recherche internationale (selon la règle 23.1(b)).
- ☐ la langue de publication de la demande internationale (selon la règle 48.3(b)).
- ☐ la langue de la traduction remise aux fins de l'examen préliminaire internationale (selon la règle 55.2 ou 55.3).

3. En ce qui concerne les **séquences de nucléotides ou d'acide aminés** divulguées dans la demande internationale (le cas échéant), l'examen préliminaire internationale a été effectué sur la base du listage des séquences :

- ☐ contenu dans la demande internationale, sous forme écrite.
- ☐ déposé avec la demande internationale, sous forme déchiffrable par ordinateur.
- ☐ remis ultérieurement à l'administration, sous forme écrite.
- ☐ remis ultérieurement à l'administration, sous forme déchiffrable par ordinateur.
- ☐ La déclaration, selon laquelle le listage des séquences par écrit et fourni ultérieurement ne va pas au-delà de la divulgation faite dans la demande telle que déposée, a été fournie.
- ☐ La déclaration, selon laquelle les informations enregistrées sous déchiffrable par ordinateur sont identiques à celles du listage des séquences Présenté par écrit, a été fournie.

4. Les modifications ont entraîné l'annulation :

**RAPPORT D'EXAMEN
PRÉLIMINAIRE INTERNATIONAL**

Demande internationale n° PCT/FR00/01447

- ☐ de la description, pages :
- ☐ des revendications, n°s :
- ☐ des dessins, feuilles :
5. ☐ Le présent rapport a été formulé abstraction faite (de certaines) des modifications, qui ont été considérées comme allant au-delà de l'exposé de l'invention tel qu'il a été déposé, comme il est indiqué ci-après (règle 70.2(c)) :

(Toute feuille de remplacement comportant des modifications de cette nature doit être indiquée au point 1 et annexée au présent rapport)

6. Observations complémentaires, le cas échéant :

V. Déclaration motivée selon l'article 35(2) quant à la nouveauté, l'activité inventive et la possibilité d'application industrielle; citations et explications à l'appui de cette déclaration

1. Déclaration

Nouveauté	Oui : Revendications 1-54
	Non : Revendications
Activité inventive	Oui : Revendications 1-54
	Non : Revendications
Possibilité d'application industrielle	Oui : Revendications 1-54
	Non : Revendications

2. Citations et explications
voir feuille séparée

V.

Au vu des documents cités dans le rapport de la recherche les présentes revendications 1-54 peuvent être considérées comme nouvelles (Art. 33(2) PCT).

En plus, les revendications 1-54 impliquent une activité inventive (Art. 33(3) PCT) car l'objet de la présente demande, à savoir de fournir des nouveaux composés à activité antioxydante, leurs procédés de préparation et leurs utilisations pour la préparation de médicaments destinés à augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion (GSH), et la présente solution, n'était pas suggéré par le document le plus proche, à savoir D1 (US-A-4 927 808).

Il n'existe pas de critère unifié dans les Etats parties au PCT pour déterminer si les revendications 28-48 sont susceptibles d'application industrielle. La brevetabilité peut aussi dépendre de la manière dont les revendications ont été formulées. Ainsi, l'Office européen des brevets ne considère pas comme susceptible d'application industrielle l'objet de revendications d'utilisation d'un composé à des fins médicales. Par contre, peuvent être acceptées des revendications relatives à un composé connu, pour une première utilisation à des fins médicales ainsi que des revendications relatives à l'utilisation d'un tel composé dans la fabrication d'un médicament en vue d'un nouveau traitement médical.

TRAITE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS
PCT

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

(article 18 et règles 43 et 44 du PCT)

Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111	POUR SUITE A DONNER voir la notification de transmission du rapport de recherche internationale (formulaire PCT/ISA/220) et, le cas échéant, le point 5 ci-après	
Demande internationale n° PCT/FR 00/ 01447	Date du dépôt international(jour/mois/année) 26/05/2000	(Date de priorité (la plus ancienne) (jour/mois/année) 27/05/1999
Déposant CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE(CNRS)		

Le présent rapport de recherche internationale, établi par l'administration chargée de la recherche internationale, est transmis au déposant conformément à l'article 18. Une copie en est transmise au Bureau international.

Ce rapport de recherche internationale comprend 4 feuilles.

☒ Il est aussi accompagné d'une copie de chaque document relatif à l'état de la technique qui y est cité.

1. Base du rapport

a. En ce qui concerne la **langue**, la recherche internationale a été effectuée sur la base de la demande internationale dans la langue dans laquelle elle a été déposée, sauf indication contraire donnée sous le même point.

☐ la recherche internationale a été effectuée sur la base d'une traduction de la demande internationale remise à l'administration.

b. En ce qui concerne les **séquences de nucléotides ou d'acides aminés** divulguées dans la demande internationale (le cas échéant), la recherche internationale a été effectuée sur la base du listage des séquences :

☐ contenu dans la demande internationale, sous forme écrite.

☐ déposée avec la demande internationale, sous forme déchiffrable par ordinateur.

☐ remis ultérieurement à l'administration, sous forme écrite.

☐ remis ultérieurement à l'administration, sous forme déchiffrable par ordinateur.

☐ La déclaration, selon laquelle le listage des séquences présenté par écrit et fourni ultérieurement ne vas pas au-delà de la divulgation faite dans la demande telle que déposée, a été fournie.

☐ La déclaration, selon laquelle les informations enregistrées sous forme déchiffrable par ordinateur sont identiques à celles du listage des séquences présenté par écrit, a été fournie.

2. ☐ Il a été estimé que certaines revendications ne pouvaient pas faire l'objet d'une recherche (voir le cadre I).

3. ☐ Il y a absence d'unité de l'invention (voir le cadre II).

4. En ce qui concerne le **titre**,

☒ le texte est approuvé tel qu'il a été remis par le déposant.

☐ Le texte a été établi par l'administration et a la teneur suivante:

5. En ce qui concerne l'**abrégé**,

☐ le texte est approuvé tel qu'il a été remis par le déposant

☒ le texte (reproduit dans le cadre III) a été établi par l'administration conformément à la règle 38.2b). Le déposant peut présenter des observations à l'administration dans un délai d'un mois à compter de la date d'expédition du présent rapport de recherche internationale.

6. La figure des des lns à publier avec l'abrégé est la Figure n°

☐ suggérée par le déposant.

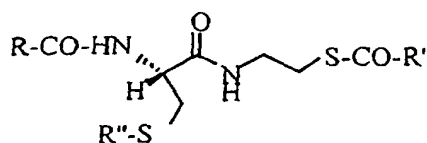
☐ parce que le déposant n'a pas suggéré de figure.

☐ parce que cette figure caractérise mieux l'invention.

☐ Aucune des figures n'est à publier.

Cadre III TEXTE DE L'ABREGE (suite du point 5 de la première feuille)

La présente invention concerne des composés de formule générale I (dans laquelle R et R' représentent un radical alkyle ou un groupe aryle et R'' est l'hydrogène ou un groupe CO-R' dans lequel R' est un radical alkyle ou un groupe aryle; ainsi que les dimères formés par un pont disulfure partir de l'un et/ou l'autre des deux atomes de soufre des composés de formule générale I; ainsi que les formes thiazolidines correspondantes), leurs procédés de préparation ainsi que leurs utilisations. Elle concerne plus particulièrement l'utilisation de ces composés en tant qu'agents antioxydants, notamment pour la préparation de médicaments destinés à augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion (GSH).



(I)

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale No

PCT/FR 00/01447

A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE

CIB 7 C07C327/30 C07C327/34 A61K31/265 A61P31/18 A61K7/06
A61K7/48

Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB

B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE

Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement)

CIB 7 C07C A61K A61P

Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche

Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si réalisable, termes de recherche utilisés)

C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie *	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	US 5 624 955 A (H.T. NAGASAWA, ET AL.) 29 avril 1997 (1997-04-29) colonne 3	1,28,32
A	WO 92 21368 A (LIFE SCIENCES' TECHNOLOGIES) 10 décembre 1992 (1992-12-10) cité dans la demande page 2 -page 5	1,28,32
A	WO 95 10268 A (J.G. THOENE) 20 avril 1995 (1995-04-20) cité dans la demande page 3 -page 4; revendication 1	1,28,32
	--- -/-	

☒ Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents

☒ Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe

* Catégories spéciales de documents cités:

"A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent

"E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date

"L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée)

"O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens

"P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée

"T" document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention

"X" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément

"Y" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier

"&" document qui fait partie de la même famille de brevets

Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée

12 octobre 2000

Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale

03/11/2000

Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale

Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Fonctionnaire autorisé

English, R

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No
PCT/FR 00/01447

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER

IPC 7 C07C327/30 C07C327/34 A61K31/265 A61P31/18 A61K7/06
A61K7/48

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 7 C07C A61K A61P

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	US 5 624 955 A (H.T. NAGASAWA, ET AL.) 29 April 1997 (1997-04-29) column 3	1,28,32
A	WO 92 21368 A (LIFE SCIENCES' TECHNOLOGIES) 10 December 1992 (1992-12-10) cited in the application page 2 -page 5	1,28,32
A	WO 95 10268 A (J.G. THOENE) 20 April 1995 (1995-04-20) cited in the application page 3 -page 4; claim 1	1,28,32
-/--		

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.

☒ Patent family members are listed in annex.

* Special categories of cited documents :

- "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- "E" earlier document but published on or after the international filing date
- "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- "T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
- "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.
- "&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

12 October 2000

Date of mailing of the international search report

03/11/2000

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl,
Fax: (+31-70) 340-3016

Authorized officer

English, R

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/FR 00/01447

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
US 5624955 A	29-04-1997	NONE	
WO 9221368 A	10-12-1992	US 5977073 A AU 2187992 A DE 69230796 D EP 0604433 A	02-11-1999 08-01-1993 20-04-2000 06-07-1994
WO 9510268 A	20-04-1995	AU 7931094 A CA 2173964 A EP 0789565 A US 5646189 A US 5725870 A	04-05-1995 20-04-1995 20-08-1997 08-07-1997 10-03-1998
US 4927808 A	22-05-1990	DE 3784905 A DE 3784905 D DE 3784905 T EP 0276317 A WO 8800182 A KR 9106633 B	22-04-1993 22-04-1993 05-08-1993 03-08-1988 14-01-1988 29-08-1991
US 5580577 A	03-12-1996	NONE	

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Dem: Internationale No
PCT/FR 00/01447

A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE CIB 7 C07C327/30 C07C327/34 A61K31/265 A61P31/18 A61K7/06 A61K7/48		
Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB		
B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement) CIB 7 C07C A61K A61P		
Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche		
Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si réalisable, termes de recherche utilisés)		
C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS		
Catégorie *	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	US 5 624 955 A (H.T. NAGASAWA, ET AL.) 29 avril 1997 (1997-04-29) colonne 3	1,28,32
A	WO 92 21368 A (LIFE SCIENCES' TECHNOLOGIES) 10 décembre 1992 (1992-12-10) cité dans la demande page 2 -page 5	1,28,32
A	WO 95 10268 A (J.G. THOENE) 20 avril 1995 (1995-04-20) cité dans la demande page 3 -page 4; revendication 1	1,28,32
-/-		
<input checked="" type="checkbox"/> Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents <input checked="" type="checkbox"/> Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe		
* Catégories spéciales de documents cités:		
"A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent "E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date "L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée) "O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens "P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée		
"T" document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention "X" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément "Y" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier "Z" document qui fait partie de la même famille de brevets		
Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée 12 octobre 2000		Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale 03/11/2000
Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax: (+31-70) 340-3016		Fonctionnaire autorisé English, R

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale No
PCT/FR 00/01447

C.(suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	US 4 927 808 A (S. KITAHARA, ET AL.) 22 mai 1990 (1990-05-22) cité dans la demande colonne 1 -colonne 2 ----	1,28,32
A	US 5 580 577 A (L.A. HERZENBERG, ET AL.) 3 décembre 1996 (1996-12-03) cité dans la demande colonne 1 -colonne 2 -----	1,28,32

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Renseignements relatifs aux membres de familles de brevets

Demr Internationale No

PCT/FR 00/01447

Document brevet cité au rapport de recherche	Date de publication	Membre(s) de la famille de brevet(s)	Date de publication
US 5624955 A	29-04-1997	AUCUN	
WO 9221368 A	10-12-1992	US 5977073 A AU 2187992 A DE 69230796 D EP 0604433 A	02-11-1999 08-01-1993 20-04-2000 06-07-1994
WO 9510268 A	20-04-1995	AU 7931094 A CA 2173964 A EP 0789565 A US 5646189 A US 5725870 A	04-05-1995 20-04-1995 20-08-1997 08-07-1997 10-03-1998
US 4927808 A	22-05-1990	DE 3784905 A DE 3784905 D DE 3784905 T EP 0276317 A WO 8800182 A KR 9106633 B	22-04-1993 22-04-1993 05-08-1993 03-08-1988 14-01-1988 29-08-1991
US 5580577 A	03-12-1996	AUCUN	

TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS

PCT

AVIS INFORMANT LE DEPOSANT DE LA COMMUNICATION DE LA DEMANDE INTERNATIONALE AUX OFFICES DESIGNES

(règle 47.1.c), première phrase, du PCT)

Expéditeur: le BUREAU INTERNATIONAL

Destinataire:

MARTIN, Jean-Jacques
Cabinet Regimbeau
26, avenue Kléber
F-75116 Paris
FRANCE

Date d'expédition (jour/mois/année) 07 décembre 2000 (07.12.00)		AVIS IMPORTANT	
Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111			
Demande internationale no PCT/FR00/01447	Date du dépôt international (jour/mois/année) 26 mai 2000 (26.05.00)	Date de priorité (jour/mois/année) 27 mai 1999 (27.05.99)	
Déposant CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE (CNRS) etc			

1. Il est notifié par la présente qu'à la date indiquée ci-dessus comme date d'expédition de cet avis, le Bureau international a communiqué, comme le prévoit l'article 20, la demande internationale aux offices désignés suivants:

US

Conformément à la règle 47.1.c), troisième phrase, ces offices acceptent le présent avis comme preuve déterminante du fait que la communication de la demande internationale a bien eu lieu à la date d'expédition indiquée plus haut, et le déposant n'est pas tenu de remettre de copie de la demande internationale à l'office ou aux offices désignés.

2. Les offices désignés suivants ont renoncé à l'exigence selon laquelle cette communication doit être effectuée à cette date:

CA,EP,JP

La communication sera effectuée seulement sur demande de ces offices. De plus, le déposant n'est pas tenu de remettre de copie de la demande internationale aux offices en question (règle 49.1)a-bis)).

3. Le présent avis est accompagné d'une copie de la demande internationale publiée par le Bureau international le 07 décembre 2000 (07.12.00) sous le numéro WO 00/73266

RAPPEL CONCERNANT LE CHAPITRE II (article 31.2)a) et règle 54.2)

Si le déposant souhaite reporter l'ouverture de la phase nationale jusqu'à 30 mois (ou plus pour ce qui concerne certains offices) à compter de la date de priorité, la demande d'examen préliminaire international doit être présentée à l'administration compétente chargée de l'examen préliminaire international avant l'expiration d'un délai de 19 mois à compter de la date de priorité.

Il appartient exclusivement au déposant de veiller au respect du délai de 19 mois.

Il est à noter que seul un déposant qui est ressortissant d'un Etat contractant du PCT lié par le chapitre II ou qui y a son domicile peut présenter une demande d'examen préliminaire international.

RAPPEL CONCERNANT L'OUVERTURE DE LA PHASE NATIONALE (article 22 ou 39.1))

Si le déposant souhaite que la demande internationale procède en phase nationale, il doit, dans le délai de 20 mois ou de 30 mois, ou plus pour ce qui concerne certains offices, accomplir les actes mentionnés dans ces dispositions auprès de chaque office désigné ou élu.

Pour d'autres informations importantes concernant les délais et les actes à accomplir pour l'ouverture de la phase nationale, voir l'annexe du formulaire PCT/IB/301 (Notification de la réception de l'exemplaire original) et le volume II du Guide du déposant du PCT.

Bureau international de l'OMPI 34, chemin des Colombettes 1211 Genève 20, Suisse	Fonctionnaire autorisé J. Zahra
no de télécopieur (41-22) 740.14.35	no de téléphone (41-22) 338.83.38

Suite du formulaire PCT/IB/30

**AVIS INFORMANT LE DEPOSANT DE LA COMMUNICATION DE
LA DEMANDE INTERNATIONALE AUX OFFICES DESIGNES**

Date d'expédition (jour/mois/année) 07 décembre 2000 (07.12.00)	AVIS IMPORTANT
Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111	Demande internationale no PCT/FR00/01447
<p>Il est notifié au déposant que, au moment de l'établissement du présent avis, le délai fixé à la règle 46.1 pour le dépôt de modifications selon l'article 19 n'était pas encore expiré et que le Bureau international n'avait pas reçu de modifications ni de déclaration l'informant que le déposant ne souhaitait pas présenter de modifications.</p>	

TRAITÉ DE COOPERATION EN MATIÈRE DE BREVETS

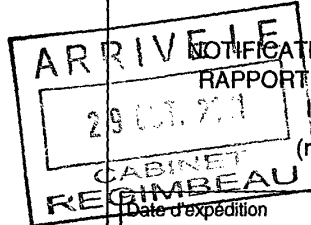
PM 10/18/11

Expéditeur: L'ADMINISTRATION CHARGÉE DE
L'EXAMEN PRÉLIMINAIRE INTERNATIONAL

Destinataire:

MARTIN, Jean-Jacques
CABINET REGIMBEAU
20, Rue de Chazelles
75847 PARIS CEDEX 17
FRANCE

PCT



NOTIFICATION DE TRANSMISSION DU
RAPPORT D'EXAMEN PRÉLIMINAIRE
INTERNATIONAL
(règle 71.1 du PCT)

Date d'expédition
(jour/mois/année) 26.10.2001

Référence du dossier du déposant ou du mandataire
340749/18111

NOTIFICATION IMPORTANTE

Demande internationale No.
PCT/FR00/01447

Date du dépôt international (jour/mois/année)
26/05/2000

Date de priorité (jour/mois/année)
27/05/1999

Déposant

CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE(CNRS)

1. Il est notifié au déposant que l'administration chargée de l'examen préliminaire international a établi le rapport d'examen préliminaire international pour la demande internationale et le lui transmet ci-joint, accompagné, le cas échéant, de ces annexes.

2. Une copie du présent rapport et, le cas échéant, de ses annexes est transmise au Bureau international pour communication à tous les offices élus.

3. Si tel ou tel office élu l'exige, le Bureau international établira une traduction en langue anglaise du rapport (à l'exclusion des annexes de celui-ci) et la transmettra aux offices intéressés.

4. RAPPEL

Pour aborder la phase nationale auprès de chaque office élu, le déposant doit accomplir certains actes (dépôt de traduction et paiement des taxes nationales) dans le délai de 30 mois à compter de la date de priorité (ou plus tard pour ce qui concerne certains offices) (article 39.1) (voir aussi le rappel envoyé par le Bureau international dans le formulaire PCT/IB/301).

Lorsqu'une traduction de la demande internationale doit être remise à un office élu, elle doit comporter la traduction de toute annexe du rapport d'examen préliminaire international. Il appartient au déposant d'établir la traduction en question et de la remettre directement à chaque office élu intéressé.

Pour plus de précisions en ce qui concerne les délais applicables et les exigences des offices élus, voir le Volume II du Guide du déposant du PCT.

Norm et adresse postale de l'administration chargée de l'examen préliminaire international



Office européen des brevets
D-80298 Munich
Tél. +49 89 2399 - 0 Tx: 523656 epmu d
Fax: +49 89 2399 - 4465

Fonctionnaire autorisé

Roche, S

Tél.+49 89 2399-8031




TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS

PCT

RAPPORT D'EXAMEN PRELIMINAIRE INTERNATIONAL

(article 36 et règle 70 du PCT)

Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111	POUR SUITE A DONNER voir la notification de transmission du rapport d'examen préliminaire international (formulaire PCT/IPEA/416)	
Demande internationale n° PCT/FR00/01447	Date du dépôt international (jour/mois/année) 26/05/2000	Date de priorité (jour/mois/année) 27/05/1999
Classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois classification nationale et CIB C07C327/30		
Déposant CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE(CNRS)		
<p>1. Le présent rapport d'examen préliminaire international, établi par l'administration chargée de l'examen préliminaire international, est transmis au déposant conformément à l'article 36.</p> <p>2. Ce RAPPORT comprend 4 feuilles, y compris la présente feuille de couverture.</p> <p><input type="checkbox"/> Il est accompagné d'ANNEXES, c'est-à-dire de feuilles de la description, des revendications ou des dessins qui ont été modifiées et qui servent de base au présent rapport ou de feuilles contenant des rectifications faites auprès de l'administration chargée de l'examen préliminaire international (voir la règle 70.16 et l'instruction 607 des Instructions administratives du PCT).</p> <p>Ces annexes comprennent feuilles.</p>		
<p>3. Le présent rapport contient des indications relatives aux points suivants:</p> <ul style="list-style-type: none"> I <input checked="" type="checkbox"/> Base du rapport II <input type="checkbox"/> Priorité III <input type="checkbox"/> Absence de formulation d'opinion quant à la nouveauté, l'activité inventive et la possibilité d'application industrielle IV <input type="checkbox"/> Absence d'unité de l'invention V <input checked="" type="checkbox"/> Déclaration motivée selon l'article 35(2) quant à la nouveauté, l'activité inventive et la possibilité d'application industrielle; citations et explications à l'appui de cette déclaration VI <input type="checkbox"/> Certains documents cités VII <input type="checkbox"/> Irrégularités dans la demande internationale VIII <input type="checkbox"/> Observations relatives à la demande internationale 		
Date de présentation de la demande d'examen préliminaire internationale 11/12/2000	Date d'achèvement du présent rapport 26.10.2001	
Nom et adresse postale de l'administration chargée de l'examen préliminaire international:  Office européen des brevets D-80298 Munich Tél. +49 89 2399 - 0 Tx: 523656 epmu d Fax: +49 89 2399 - 4465	Fonctionnaire autorisé Butkowskyj-Walkiw, T N° de téléphone +49 89 2399 8594	



RAPPORT D'EXAMEN PRÉLIMINAIRE INTERNATIONAL

Demande internationale n° PCT/FR00/01447

I. Base du rapport

1. En ce qui concerne les **éléments** de la demande internationale (*les feuilles de remplacement qui ont été remises à l'office récepteur en réponse à une invitation faite conformément à l'article 14 sont considérées dans le présent rapport comme "initialement déposées" et ne sont pas jointes en annexe au rapport puisqu'elles ne contiennent pas de modifications (règles 70.16 et 70.17)*):

Description, pages:

1-93 version initiale

Revendications, N°:

1-54 version initiale

Dessins, feuilles:

1/22-22/22 version initiale

2. En ce qui concerne la **langue**, tous les éléments indiqués ci-dessus étaient à la disposition de l'administration ou lui ont été remis dans la langue dans laquelle la demande internationale a été déposée, sauf indication contraire donnée sous ce point.

Ces éléments étaient à la disposition de l'administration ou lui ont été remis dans la langue suivante: , qui est :

- ☐ la langue d'une traduction remise aux fins de la recherche internationale (selon la règle 23.1(b)).
- ☐ la langue de publication de la demande internationale (selon la règle 48.3(b)).
- ☐ la langue de la traduction remise aux fins de l'examen préliminaire internationale (selon la règle 55.2 ou 55.3).

3. En ce qui concerne les **séquences de nucléotides ou d'acide aminés** divulguées dans la demande internationale (le cas échéant), l'examen préliminaire internationale a été effectué sur la base du listage des séquences :

- ☐ contenu dans la demande internationale, sous forme écrite.
- ☐ déposé avec la demande internationale, sous forme déchiffrable par ordinateur.
- ☐ remis ultérieurement à l'administration, sous forme écrite.
- ☐ remis ultérieurement à l'administration, sous forme déchiffrable par ordinateur.
- ☐ La déclaration, selon laquelle le listage des séquences par écrit et fourni ultérieurement ne va pas au-delà de la divulgation faite dans la demande telle que déposée, a été fournie.
- ☐ La déclaration, selon laquelle les informations enregistrées sous déchiffrable par ordinateur sont identiques à celles du listage des séquences Présenté par écrit, a été fournie.

4. Les modifications ont entraîné l'annulation :

**RAPPORT D'EXAMEN
PRÉLIMINAIRE INTERNATIONAL**

Demande internationale n° PCT/FR00/01447

- ☐ de la description, pages :
☐ des revendications, n°s :
☐ des dessins, feuilles :

5. ☐ Le présent rapport a été formulé abstraction faite (de certaines) des modifications, qui ont été considérées comme allant au-delà de l'exposé de l'invention tel qu'il a été déposé, comme il est indiqué ci-après (règle 70.2(c)) :

(Toute feuille de remplacement comportant des modifications de cette nature doit être indiquée au point 1 et annexée au présent rapport)

6. Observations complémentaires, le cas échéant :

V. Déclaration motivée selon l'article 35(2) quant à la nouveauté, l'activité inventive et la possibilité d'application industrielle; citations et explications à l'appui de cette déclaration

1. Déclaration

Nouveauté	Oui : Revendications 1-54 Non : Revendications
Activité inventive	Oui : Revendications 1-54 Non : Revendications
Possibilité d'application industrielle	Oui : Revendications 1-54 Non : Revendications

- 2. Citations et explications
voir feuille séparée**

**RAPPORT D'EXAMEN
PRELIMINAIRE INTERNATIONAL - FEUILLE SEPARÉE**

Demande internationale n° PCT/FR00/01447

V.

Au vu des documents cités dans le rapport de la recherche les présentes revendications 1-54 peuvent être considérées comme nouvelles (Art. 33(2) PCT).

En plus, les revendications 1-54 impliquent une activité inventive (Art. 33(3) PCT) car l'objet de la présente demande, à savoir de fournir des nouveaux composés à activité antioxydante, leurs procédés de préparation et leurs utilisations pour la préparation de médicaments destinés à augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion (GSH), et la présente solution, n'était pas suggéré par le document le plus proche, à savoir D1 (US-A-4 927 808).

Il n'existe pas de critère unifié dans les Etats parties au PCT pour déterminer si les revendications 28-48 sont susceptibles d'application industrielle. La brevetabilité peut aussi dépendre de la manière dont les revendications ont été formulées. Ainsi, l'Office européen des brevets ne considère pas comme susceptible d'application industrielle l'objet de revendications d'utilisation d'un composé à des fins médicales. Par contre, peuvent être acceptées des revendications relatives à un composé connu, pour une première utilisation à des fins médicales ainsi que des revendications relatives à l'utilisation d'un tel composé dans la fabrication d'un médicament en vue d'un nouveau traitement médical.

TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS

PCT

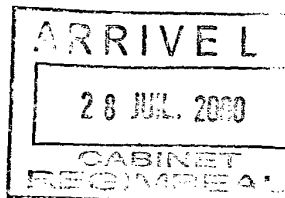
NOTIFICATION DE LA RECEPTION DE
L'EXEMPLAIRE ORIGINAL

(règle 24.2.a) du PCT)

Expéditeur: le BUREAU INTERNATIONAL

Destinataire:

MARTIN, Jean-Jacques
Cabinet Regimbeau
26, avenue Kléber
F-75116 Paris
FRANCE



Date d'expédition (jour/mois/année) 21 juillet 2000 (21.07.00)	NOTIFICATION IMPORTANTE
Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111	Demande internationale no PCT/FR00/01447

Il est notifié au déposant que le Bureau international a reçu l'exemplaire original de la demande internationale précisée ci-après.

Nom(s) du ou des déposants et de l'Etat ou des Etats pour lesquels ils sont déposants:

CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE (CNRS) etc. (pour tous les Etats désignés sauf US)

OIRY, Joël etc. (pour US seulement)

Date du dépôt international : 26 mai 2000 (26.05.00)

Date(s) de priorité revendiquée(s) : 27 mai 1999 (27.05.99)

Date de réception de l'exemplaire original par le Bureau international : 26 juin 2000 (26.06.00)

Liste des offices désignés :

EP : AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE

National : CA, JP, US

ATTENTION

Le déposant doit soigneusement vérifier les indications figurant dans la présente notification. En cas de divergence entre ces indications et celles que contient la demande internationale, il doit aviser immédiatement le Bureau international.

En outre, l'attention du déposant est appelée sur les renseignements donnés dans l'annexe en ce qui concerne

- ☒ les délais dans lesquels doit être abordée la phase nationale
- ☒ la confirmation des désignations faites par mesure de précaution
- ☒ les exigences relatives aux documents de priorité.

Une copie de la présente notification est envoyée à l'office récepteur et à l'administration chargée de la recherche internationale.

<p>Bureau international de l'OMPI 34, chemin des Colombettes 1211 Genève 20, Suisse</p> <p>n° de télécopieur (41-22) 740.14.35</p>	<p>Fonctionnaire autorisé</p> <p>Philippe Bécamel</p> <p>n° de téléphone (41-22) 338.83.38</p>
--	--

**RENSEIGNEMENTS CONCERNANT LES DELAIS DANS LESQUELS DOIT ETRE ABORDEE
LA PHASE NATIONALE**

Il est rappelé au déposant qu'il doit aborder la "phase nationale" auprès de chacun des offices désignés indiqués sur la notification de la réception de l'exemplaire original (formulaire PCT/IB/301) en payant les taxes nationales et en remettant les traductions, telles qu'elles sont prescrites par les législations nationales.

Le délai d'accomplissement de ces actes de procédure est de **20 MOIS** à compter de la date de priorité ou, pour les Etats désignés qui ont été élus par le déposant dans une demande d'examen préliminaire international ou dans une élection ultérieure, de **30 MOIS** à compter de la date de priorité, à condition que cette élection ait été effectuée avant l'expiration du 19e mois à compter de la date de priorité. Certains offices désignés (ou élus) ont fixé des délais qui expirent au-delà de 20 ou 30 mois à compter de la date de priorité. D'autres offices accordent une prolongation des délais ou un délai de grâce, dans certains cas moyennant le paiement d'une taxe supplémentaire.

En plus de ces actes de procédure, le déposant devra dans certains cas satisfaire à d'autres exigences particulières applicables dans certains offices. **Il appartient au déposant** de veiller à remplir en temps voulu les conditions requises pour l'ouverture de la phase nationale. La majorité des offices désignés n'envoient pas de rappel à l'approche de la date limite pour aborder la phase nationale.

Des informations détaillées concernant les actes de procédure à accomplir pour aborder la phase nationale auprès de chaque office désigné, les délais applicables et la possibilité d'obtenir une prolongation des délais ou un délai de grâce et toutes autres conditions applicables figurent dans le volume II du Guide du déposant du PCT. Les exigences concernant le dépôt d'une demande d'examen préliminaire international sont exposées dans le chapitre IX du volume I du Guide du déposant du PCT.

GR et ES sont devenues liées par le chapitre II du PCT le 7 septembre 1996 et le 6 septembre 1997, respectivement, et peuvent donc être élues dans une demande d'examen préliminaire international ou dans une élection ultérieure présentée le 7 septembre 1996 (ou à une date postérieure) ou le 6 septembre 1997 (ou à une date postérieure), respectivement, quelle que soit la date de dépôt de la demande internationale (voir le second paragraphe, ci-dessus).

Veuillez noter que seul un déposant qui est ressortissant d'un Etat contractant du PCT lié par le chapitre II ou qui y a son domicile peut présenter une demande d'examen préliminaire international.

CONFIRMATION DES DESIGNATIONS FAITES PAR MESURE DE PRECAUTION

Seules les désignations expresses faites dans la requête conformément à la règle 4.9.a) figurent dans la présente notification. Il est important de vérifier si ces désignations ont été faites correctement. Des erreurs dans les désignations peuvent être corrigées lorsque des désignations ont été faites par mesure de précaution en vertu de la règle 4.9.b). Toute désignation ainsi faite peut être confirmée conformément aux dispositions de la règle 4.9.c) avant l'expiration d'un délai de 15 mois à compter de la date de priorité. En l'absence de confirmation, une désignation faite par mesure de précaution sera considérée comme retirée par le déposant. Il ne sera adressé aucun rappel ni invitation. Pour confirmer une désignation, il faut déposer une déclaration précisant l'Etat désigné concerné (avec l'indication de la forme de protection ou de traitement souhaitée) et payer les taxes de désignation et de confirmation. La confirmation doit parvenir à l'office récepteur dans le délai de 15 mois.

EXIGENCES RELATIVES AUX DOCUMENTS DE PRIORITE

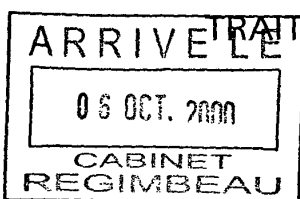
Pour les déposants qui n'ont pas encore satisfait aux exigences relatives aux documents de priorité, il est rappelé ce qui suit.

Lorsque la priorité d'une demande nationale, régionale ou internationale antérieure est revendiquée, le déposant doit présenter une copie de cette demande antérieure, certifiée conforme par l'administration auprès de laquelle elle a été déposée ("document de priorité"), à l'office récepteur (qui la transmettra au Bureau international) ou directement au Bureau international, avant l'expiration d'un délai de 16 mois à compter de la date de priorité, étant entendu que tout document de priorité peut être présenté au Bureau international avant la date de publication de la demande internationale, auquel cas ce document sera réputé avoir été reçu par le Bureau international le dernier jour du délai de 16 mois (règle 17.1.a)).

Lorsque le document de priorité est délivré par l'office récepteur, le déposant peut, au lieu de présenter ce document, demander à l'office récepteur de le préparer et de le transmettre au Bureau international. La requête à cet effet doit être formulée avant l'expiration du délai de 16 mois et peut être soumise au paiement d'une taxe (règle 17.1.b)).

Si le document de priorité en question n'est pas fourni au Bureau international, ou si la demande adressée à l'office récepteur de préparer et de transmettre le document de priorité n'a pas été faite (et la taxe correspondante acquittée, le cas échéant) avant l'expiration du délai applicable mentionné aux paragraphes précédents, tout Etat désigné peut ne pas tenir compte de la revendication de priorité; toutefois, aucun office désigné ne peut décider de ne pas tenir compte de la revendication de priorité avant d'avoir donné au déposant la possibilité de remettre le document de priorité dans un délai raisonnable en l'espèce.

Lorsque plusieurs priorités sont revendiquées, la date de priorité à prendre en considération aux fins du calcul du délai de 16 mois est la date du dépôt de la demande la plus ancienne dont la priorité est revendiquée.



TRAITÉ DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS

PCT

Expéditeur : le BUREAU INTERNATIONAL

Destinataire:

MARTIN, Jean-Jacques
Cabinet Regimbeau
26, avenue Kléber
F-75116 Paris
FRANCE

NOTIFICATION RELATIVE
A LA PRESENTATION OU A LA TRANSMISSION
DU DOCUMENT DE PRIORITE

(instruction administrative 411 du PCT)

Date d'expédition (jour/mois/année) 25 septembre 2000 (25.09.00)	NOTIFICATION IMPORTANTE
Référence du dossier du déposant ou du mandataire 340749/18111	
Demande internationale no PCT/FR00/01447	
Date de publication internationale (jour/mois/année) Pas encore publiée	
Date du dépôt international (jour/mois/année) 26 mai 2000 (26.05.00)	Date de priorité (jour/mois/année) 27 mai 1999 (27.05.99)
Déposant CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE (CNRS) etc	

1. La date de réception (sauf lorsque les lettres "NR" figurent dans la colonne de droite) par le Bureau international du ou des documents de priorité correspondant à la ou aux demandes énumérées ci-après est notifiée au déposant. Sauf indication contraire consistant en un astérisque figurant à côté d'une date de réception, ou les lettres "NR", dans la colonne de droite, le document de priorité en question a été présenté ou transmis au Bureau international d'une manière conforme à la règle 17.1.a) ou b).
2. Ce formulaire met à jour et remplace toute notification relative à la présentation ou à la transmission du document de priorité qui a été envoyée précédemment.
3. Un **astérisque(*)** figurant à côté d'une date de réception dans la colonne de droite signale un document de priorité présenté ou transmis au Bureau international mais de manière non conforme à la règle 17.1.a) ou b). Dans ce cas, **l'attention du déposant est appelée** sur la règle 17.1.c) qui stipule qu'aucun office désigné ne peut décider de ne pas tenir compte de la revendication de priorité avant d'avoir donné au déposant la possibilité de remettre le document de priorité dans un délai raisonnable en l'espèce.
4. Les **lettres "NR"** figurant dans la colonne de droite signalent un document de priorité que le Bureau international n'a pas reçu ou que le déposant n'a pas demandé à l'office récepteur de préparer et de transmettre au Bureau international, conformément à la règle 17.1.a) ou b), respectivement. Dans ce cas, **l'attention du déposant est appelée** sur la règle 17.1.c) qui stipule qu'aucun office désigné ne peut décider de ne pas tenir compte de la revendication de priorité avant d'avoir donné au déposant la possibilité de remettre le document de priorité dans un délai raisonnable en l'espèce.

<u>Date de priorité</u>	<u>Demande de priorité n°</u>	<u>Pays, office régional ou office récepteur selon le PCT</u>	<u>Date de réception du document de priorité</u>
27 mai 1999 (27.05.99)	99/06708	FR	16 août 2000 (16.08.00)

<p>Bureau international de l'OMPI 34, chemin des Colombettes 1211 Genève 20, Suisse</p> <p>no de télécopieur (41-22) 740.14.35</p>	<p>Fonctionnaire autorisé:</p> <p>Khemais BRAHMI</p> <p>no de téléphone (41-22) 338.83.38</p>
--	---

PATENT COOPERATION TREATY

PCT

NOTICE INFORMING THE APPLICANT OF THE
COMMUNICATION OF THE INTERNATIONAL
APPLICATION TO THE DESIGNATED OFFICES

(PCT Rule 47.1(c), first sentence)

From the INTERNATIONAL BUREAU

To:

MARTIN, Jean-Jacques
Cabinet Regimbeau
26, avenue Kléber
F-75116 Paris
FRANCE

Date of mailing (day/month/year) 07 December 2000 (07.12.2000)		IMPORTANT NOTICE	
Applicant's or agent's file reference 340749/18111			
International application No. PCT/FR00/01447	International filing date (day/month/year) 26 May 2000 (26.05.00)	Priority date (day/month/year) 27 May 1999 (27.05.99)	
Applicant CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE (CNRS) etc			

1. Notice is hereby given that the International Bureau has communicated, as provided in Article 20, the international application to the following designated Offices on the date indicated above as the date of mailing of this Notice:
US

In accordance with Rule 47.1(c), third sentence, each designated Office will accept the present Notice as conclusive evidence that the communication of the international application has duly taken place on the date of mailing indicated above and no copy of the international application is required to be furnished by the applicant to the designated Office(s).
2. The following designated Offices have waived their requirement whereby this communication must take place by that date:
CA, EP, JP

Communication will take place only when requested by these Offices. Moreover, the applicant is not required to furnish a copy of the international application to the Offices in question (Rule 49.1)a-bis)).
3. Enclosed with this Notice is a copy of the international application as published by the International Bureau on
07 December 2000 (07.12.00) under No. WO 00/73266

REMINDER REGARDING CHAPTER 11 (Article 31.2)(a) and Rule 54.2)

If the applicant wishes to postpone entry into the national phase until 30 months (or later in some Offices) from the priority date, a demand for international preliminary examination must be filed with the competent International Preliminary Examining Authority before the expiration of 19 months from the priority date.

It is the applicant's sole responsibility to monitor the 19-month time limit.

Note that only an applicant who is a national or resident of a PCT Contracting State which is bound by Chapter II has the right to file a demand for international preliminary examination.

REMINDER REGARDING ENTRY INTO THE NATIONAL PHASE (Article 22 or 39(1))

If the applicant wishes to proceed with the international application in the national phase, he must, within 20 months or 30 months, or later in some Offices, perform the acts referred to therein before each designated or elected Office.

For further important information on the time limits and acts to be performed for entering the national phase, see the Annex to Form PCT/IB/301 (Notification of Receipt of Record Copy) and Volume II of the PCT Applicant's Guide.

The International Bureau of WIPO 34, chemin des Colombettes 1211 Geneva 20, Switzerland Facsimile No. (41-22) 740.14.35	Authorized officer: J. Zahra Telephone No. (41-22) 338.83.38
--	--

CONTINUATION OF FORM PCT/IB/308

NOTICE INFORMING THE APPLICANT OF THE COMMUNICATION OF THE INTERNATIONAL
APPLICATION TO THE DESIGNATED OFFICES

Date of mailing (<i>day/month/year</i>) 07 December 2000 (07.12.00)	IMPORTANT NOTICE
Applicant's or agent's file reference 340749/18111	International application No. PCT/FR00/01447
<p>Notice is hereby given to the applicant that, at the time of issue of this notice, the time limit fixed under Rule 46.1 for filing amendments according to Article 19 had not yet expired and that the International Bureau had not received any amendments nor any statement from the applicant that he did not wish to make such amendments.</p>	

(12) INTERNATIONAL APPLICATION PUBLISHED UNDER THE PATENT COOPERATION TREATY (PCT)

(19) World Intellectual Property Organization

International Bureau

WIPO

(43) International publication date

7 December 2000 (07.12.2000)

PCT

(10) International publication number

WO 00/73266 A1

(51) International patent classification⁷: C07C 327/30, 327/34, A61K 31/265, A61P 31/18, A61K 7/06, 7/48

(21) International application number: PCT/FR00/01447

(22) International filing date: 26 May 2000 (26.05.2000)

(25) Language of filing: French

(26) Language of publication: French

(30) Data relating to the priority: 99/06,708 27 May 1999 (27.05.1999) FR

(71) Applicant (for all designated States except US):
CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE (CNRS) [FR/FR]; 3, rue Michel-Ange, F-75794 Paris Cedex 16 (FR). COMMISSARIAT A L'ENERGIE ATOMIQUE [FR/FR]; 31-33, rue de la Fédération, F-75015 Paris (FR).

(72) Inventors; and

(75) Inventors/Applicants (US only): OIRY, Joël [FR/FR]; Lot Château Bon, 40, place Gaby Morlay, F-34070 Montpellier (FR). PUY, Jean-Yves [FR/FR]; Résidence Le Gauguin A1, 75, avenue du Pont Trinquat, F-34000 Montpellier (FR). IMBACH, Jean-Louis [FR/FR]; 91, impasse de Luques,

F-34000 Montpellier (FR). CLAYETTE, Pascal [FR/FR]; 17, rue Edmé Fremy, F-78000 Versailles (FR). FRETIER, Philippe [FR/FR]; 20, avenue Duvelleroy, F-94130 Nogent-sur-Marne (FR).

(74) Representatives: MARTIN, Jean-Jacques etc.; Cabinet Regimbeau, 26, avenue Kléber, F-75116 Paris (FR).

(81) Designated states (national): CA, JP, US.

(84) Designated states (regional): European Patent (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).

Published:

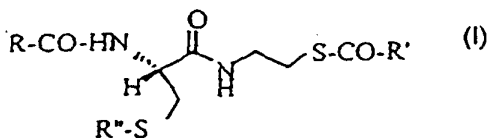
- With the International Search Report.
- Before expiry of the period provided for amending the claims, will be republished if such amendments are received.

For an explanation of the two-letter codes and the other abbreviations, reference is made to the explanations ("Guidance Notes on Codes and Abbreviations") at the beginning of each regular edition of the PCT Gazette.

As printed

(54) Title: NOVEL ANTIOXIDANTS, PREPARATION METHODS AND USES

(54) Titre: NOUVEAUX ANTIOXYDANTS, PROCEDES DE PREPARATION ET UTILISATIONS



(57) Abstract: The invention concerns compounds of general formula (I) (wherein R and R' represent an alkyl radical or an aryl group and R'' is hydrogen or a CO-R' group wherein R' is an alkyl radical or an aryl group; and the dimers formed by the disulphide bond from one and/or the other of the two sulphur atoms of the compounds of general formula (I); and the corresponding thiazolidine forms), the methods for preparing them and uses thereof. More particularly, it concerns the use of said compounds as antioxidant agents, in particular for preparing medicines designed to increase the intracellular and/or extracellular level of glutathione (GSH).

(57) Abrégé: La présente invention concerne des composés de formule générale (I) (dans laquelle R et R' représentent un radical alkyle ou un groupe aryle et R'' est l'hydrogène ou un groupe CO-R' dans lequel R' est un radical alkyle ou un groupe aryle; ainsi que les dimères formés par un pont disulfure partant de l'un et/ou l'autre des deux atomes de soufre des composés de formule générale I; ainsi que les formes thiazolidines correspondantes), leurs procédés de préparation ainsi que leurs utilisations. Elle concerne plus particulièrement l'utilisation de ces composés en tant qu'agents antioxydants, notamment pour la préparation de médicaments destinés à augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion (GSH).

WO 00/73266 A1

PCT

REQUÊTE

Le soussigné requiert que la présente demande internationale soit traitée conformément au Traité de coopération en matière de brevets.

Réservé à l'office récepteur

Demande internationale n°

Date du dépôt international

Nom de l'office récepteur et "Demande internationale PCT"

Référence du dossier du déposant ou du mandataire (facultatif)
(12 caractères au maximum) 340749/18111

Cadre n° I TITRE DE L'INVENTION	
NOUVEAUX ANTIOXYDANTS, PROCEDES DE PREPARATION ET UTILISATIONS	
Cadre n° II DÉPOSANT	
<p>Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'Etat où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.)</p> <p>CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE (CNRS) 3 Rue Michel-Ange 75794 PARIS CEDEX 16 FRANCE</p>	
<p><input type="checkbox"/> Cette personne est aussi inventeur.</p> <p>n° de téléphone</p> <p>n° de télécopieur</p> <p>n° de téléimprimeur</p>	
Nationalité (nom de l'Etat) : FR	Domicile (nom de l'Etat) : FR
<p>Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les Etats désignés <input checked="" type="checkbox"/> tous les Etats désignés sauf les Etats-Unis d'Amérique <input type="checkbox"/> les Etats-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les Etats indiqués dans le cadre supplémentaire</p>	
Cadre n° III AUTRE(S) DÉPOSANT(S) OU (AUTRE(S)) INVENTEUR(S)	
<p>Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'Etat où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.)</p> <p>COMMISSARIAT A L'ENERGIE ATOMIQUE 31-33 Rue de la Fédération 75015 PARIS FRANCE</p>	
<p>Cette personne est : <input checked="" type="checkbox"/> déposant seulement <input type="checkbox"/> déposant et inventeur <input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)</p>	
Nationalité (nom de l'Etat) : FR	Domicile (nom de l'Etat) : FR
<p>Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les Etats désignés <input checked="" type="checkbox"/> tous les Etats désignés sauf les Etats-Unis d'Amérique <input type="checkbox"/> les Etats-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les Etats indiqués dans le cadre supplémentaire</p>	
<input checked="" type="checkbox"/> D'autres déposants ou inventeurs sont indiqués sur une feuille annexe.	
Cadre n° IV MANDATAIRE OU REPRÉSENTANT COMMUN; OU ADRESSE POUR LA CORRESPONDANCE	
<p>La personne dont l'identité est donnée ci-dessous est/à été désignée pour agir au nom du ou des déposants auprès des autorités internationales compétentes, comme: <input checked="" type="checkbox"/> mandataire <input type="checkbox"/> représentant commun</p>	
<p>Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays.)</p> <p>MARTIN Jean-Jacques, SCHRIMPF Robert, AHNER Francis, WARCOIN Jacques, TEXIER christian, LE FORESTIER Eric CABINET REGIMBEAU 26 Avenue Kléber 75116 PARIS FRANCE</p>	
<p>n° de téléphone 01 45 00 92 02</p> <p>n° de télécopieur 01 45 00 46 12</p> <p>n° de téléimprimeur</p>	
<p><input type="checkbox"/> Adresse pour la correspondance : cocher cette case lorsque aucun mandataire ni représentant commun n'est/n'a été désigné et que l'espace ci-dessus est utilisé pour indiquer une adresse spéciale à laquelle la correspondance doit être envoyée.</p>	

Suite du cadre n° III AUTRE(S) DÉPOSANT(S) OU (AUTRE(S)) INVENTEUR(S)	
Si aucun des sous-cadres suivants n'est utilisé, cette feuille ne doit pas être incluse dans la requête.	
Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'État où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.) OIRY Joël Lot Château Bon 40 Place Gaby Morlay 34070 MONTPELLIER FRANCE	Cette personne est : <input type="checkbox"/> déposant seulement <input checked="" type="checkbox"/> déposant et inventeur <input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)
Nationalité (nom de l'État) : FR	Domicile (nom de l'État) : FR
Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les États désignés <input type="checkbox"/> tous les États désignés sauf les États-Unis d'Amérique <input checked="" type="checkbox"/> les États-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les États indiqués dans le cadre supplémentaire	
Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'État où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.) PUY Jean-Yves Résidence Le Gauguin A1 75 Avenue du Pont Trinquat 34000 MONTPELLIER FRANCE	Cette personne est : <input type="checkbox"/> déposant seulement <input checked="" type="checkbox"/> déposant et inventeur <input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)
Nationalité (nom de l'État) : FR	Domicile (nom de l'État) : FR
Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les États désignés <input type="checkbox"/> tous les États désignés sauf les États-Unis d'Amérique <input checked="" type="checkbox"/> les États-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les États indiqués dans le cadre supplémentaire	
Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'État où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.) IMBACH Jean-Louis 91 Impasse de Luques 34000 MONTPELLIER FRANCE	Cette personne est : <input type="checkbox"/> déposant seulement <input checked="" type="checkbox"/> déposant et inventeur <input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)
Nationalité (nom de l'État) : FR	Domicile (nom de l'État) : FR
Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les États désignés <input type="checkbox"/> tous les États désignés sauf les États-Unis d'Amérique <input checked="" type="checkbox"/> les États-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les États indiqués dans le cadre supplémentaire	
Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'État où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.) CLAYETTE Pascal 17 Rue Edmé Fremy 78000 VERSAILLES FRANCE	Cette personne est : <input type="checkbox"/> déposant seulement <input checked="" type="checkbox"/> déposant et inventeur <input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)
Nationalité (nom de l'État) : FR	Domicile (nom de l'État) : FR
Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les États désignés <input type="checkbox"/> tous les États désignés sauf les États-Unis d'Amérique <input checked="" type="checkbox"/> les États-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les États indiqués dans le cadre supplémentaire	
<input checked="" type="checkbox"/> D'autres déposants ou inventeurs sont indiqués sur une autre feuille annexe.	

Suite du cadre n° III AUTRE(S) DÉPOSANT(S) OU (AUTRE(S)) INVENTEUR(S)	
<i>Si aucun des sous-cadres suivants n'est utilisé, cette feuille ne doit pas être incluse dans la requête</i>	
<p>Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'État où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.)</p> <p>FRETIER Philippe 20 Avenue Duvelloy 94130 NOGENT-SUR-MARNE FRANCE</p>	<p>Cette personne est :</p> <p><input type="checkbox"/> déposant seulement</p> <p><input checked="" type="checkbox"/> déposant et inventeur</p> <p><input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)</p>
Nationalité (nom de l'État) : FR	Domicile (nom de l'État) : FR
<p>Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les États désignés <input type="checkbox"/> tous les États désignés sauf les États-Unis d'Amérique <input checked="" type="checkbox"/> les États-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les États indiqués dans le cadre supplémentaire</p>	
<p>Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'État où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.)</p>	<p>Cette personne est :</p> <p><input type="checkbox"/> déposant seulement</p> <p><input type="checkbox"/> déposant et inventeur</p> <p><input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)</p>
Nationalité (nom de l'État) :	Domicile (nom de l'État) :
<p>Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les États désignés <input type="checkbox"/> tous les États désignés sauf les États-Unis d'Amérique <input type="checkbox"/> les États-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les États indiqués dans le cadre supplémentaire</p>	
<p>Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'État où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.)</p>	<p>Cette personne est :</p> <p><input type="checkbox"/> déposant seulement</p> <p><input type="checkbox"/> déposant et inventeur</p> <p><input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)</p>
Nationalité (nom de l'État) :	Domicile (nom de l'État) :
<p>Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les États désignés <input type="checkbox"/> tous les États désignés sauf les États-Unis d'Amérique <input type="checkbox"/> les États-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les États indiqués dans le cadre supplémentaire</p>	
<p>Nom et adresse : (Nom de famille suivi du prénom; pour une personne morale, désignation officielle complète. L'adresse doit comprendre le code postal et le nom du pays. Le pays de l'adresse indiquée dans ce cadre est l'État où le déposant a son domicile si aucun domicile n'est indiqué ci-dessous.)</p>	<p>Cette personne est :</p> <p><input type="checkbox"/> déposant seulement</p> <p><input type="checkbox"/> déposant et inventeur</p> <p><input type="checkbox"/> inventeur seulement (Si cette case est cochée, ne pas remplir la suite.)</p>
Nationalité (nom de l'État) :	Domicile (nom de l'État) :
<p>Cette personne est déposant pour : <input type="checkbox"/> tous les États désignés <input type="checkbox"/> tous les États désignés sauf les États-Unis d'Amérique <input type="checkbox"/> les États-Unis d'Amérique seulement <input type="checkbox"/> les États indiqués dans le cadre supplémentaire</p>	
<p><input type="checkbox"/> D'autres déposants ou inventeurs sont indiqués sur une autre feuille annexe.</p>	

Cadre n° V DÉSIGNATION D'ÉTATS

Les désignations suivantes sont faites conformément à la règle 4.9.a) (cocher les cases appropriées; une au moins doit l'être) :

Brevet régional

- ☐ AP Brevet ARIPO : GH Ghana, GM Gambie, KE Kenya, LS Lesotho, MW Malawi, SD Soudan, SL Sierra Leone, SZ Swaziland, TZ République-Unie de Tanzanie, UG Ouganda; ZW Zimbabwe et tout autre État qui est un État contractant du Protocole de Harare et du PCT
- ☐ EA Brevet eurasien : AM Arménie, AZ Azerbaïdjan, BY Bélarus, KG Kirghizistan, KZ Kazakhstan, MD République de Moldova, RU Fédération de Russie, TJ Tadjikistan, TM Turkménistan et tout autre État qui est un État contractant de la Convention sur le brevet eurasien et du PCT
- ☒ EP Brevet européen : AT Autriche, BE Belgique, CH et LI Suisse et Liechtenstein, CY Chypre, DE Allemagne, DK Danemark, ES Espagne, FI Finlande, FR France, GB Royaume-Uni, GR Grèce, IE Irlande, IT Italie, LU Luxembourg, MC Monaco, NL Pays-Bas, PT Portugal, SE Suède et tout autre État qui est un État contractant de la Convention sur le brevet européen et du PCT
- ☐ OA Brevet OAPI : BF Burkina Faso, BJ Bénin, CF République centrafricaine, CG Congo, CI Côte d'Ivoire, CM Cameroun, GA Gabon, GN Guinée, GW Guinée-Bissau, ML Mali, MR Mauritanie, NE Niger, SN Sénégal, TD Tchad, TG Togo et tout autre État qui est un État membre de l'OAPI et un État contractant du PCT (si une autre forme de protection ou de traitement est souhaitée, le préciser sur la ligne pointillée)

Brevet national (si une autre forme de protection ou de traitement est souhaitée, le préciser sur la ligne pointillée) :

- | | |
|--|---|
| <input type="checkbox"/> AE Émirats arabes unis | <input type="checkbox"/> LR Liberia |
| <input type="checkbox"/> AL Albanie | <input type="checkbox"/> LS Lesotho |
| <input type="checkbox"/> AM Arménie | <input type="checkbox"/> LT Lituanie |
| <input type="checkbox"/> AT Autriche | <input type="checkbox"/> LU Luxembourg |
| <input type="checkbox"/> AU Australie | <input type="checkbox"/> LV Lettonie |
| <input type="checkbox"/> AZ Azerbaïdjan | <input type="checkbox"/> MA Maroc |
| <input type="checkbox"/> BA Bosnie-Herzégovine | <input type="checkbox"/> MD République de Moldova |
| <input type="checkbox"/> BB Barbade | <input type="checkbox"/> MG Madagascar |
| <input type="checkbox"/> BG Bulgarie | <input type="checkbox"/> MK Ex-République yougoslave de Macédoine |
| <input type="checkbox"/> BR Brésil | <input type="checkbox"/> MN Mongolie |
| <input type="checkbox"/> BY Bélarus | <input type="checkbox"/> MW Malawi |
| <input checked="" type="checkbox"/> CA Canada | <input type="checkbox"/> MX Mexique |
| <input type="checkbox"/> CH et LI Suisse et Liechtenstein | <input type="checkbox"/> NO Norvège |
| <input type="checkbox"/> CN Chine | <input type="checkbox"/> NZ Nouvelle-Zélande |
| <input type="checkbox"/> CR Costa Rica | <input type="checkbox"/> PL Pologne |
| <input type="checkbox"/> CU Cuba | <input type="checkbox"/> PT Portugal |
| <input type="checkbox"/> CZ République tchèque | <input type="checkbox"/> RO Roumanie |
| <input type="checkbox"/> DE Allemagne | <input type="checkbox"/> RU Fédération de Russie |
| <input type="checkbox"/> DK Danemark | <input type="checkbox"/> SD Soudan |
| <input type="checkbox"/> DM Dominique | <input type="checkbox"/> SE Suède |
| <input type="checkbox"/> EE Estonie | <input type="checkbox"/> SG Singapour |
| <input type="checkbox"/> ES Espagne | <input type="checkbox"/> SI Slovénie |
| <input type="checkbox"/> FI Finlande | <input type="checkbox"/> SK Slovaquie |
| <input type="checkbox"/> GB Royaume-Uni | <input type="checkbox"/> SL Sierra Leone |
| <input type="checkbox"/> GD Grenade | <input type="checkbox"/> TJ Tadjikistan |
| <input type="checkbox"/> GE Géorgie | <input type="checkbox"/> TM Turkménistan |
| <input type="checkbox"/> GH Ghana | <input type="checkbox"/> TR Turquie |
| <input type="checkbox"/> GM Gambie | <input type="checkbox"/> TT Trinité-et-Tobago |
| <input type="checkbox"/> HR Croatie | <input type="checkbox"/> TZ République-Unie de Tanzanie |
| <input type="checkbox"/> HU Hongrie | <input type="checkbox"/> UA Ukraine |
| <input type="checkbox"/> ID Indonésie | <input type="checkbox"/> UG Ouganda |
| <input type="checkbox"/> IL Israël | <input checked="" type="checkbox"/> US États-Unis d'Amérique |
| <input type="checkbox"/> IN Inde | <input type="checkbox"/> UZ Ouzbékistan |
| <input checked="" type="checkbox"/> JP Japon | <input type="checkbox"/> VN Viet Nam |
| <input type="checkbox"/> KE Kenya | <input type="checkbox"/> YU Yougoslavie |
| <input type="checkbox"/> KG Kirghizistan | <input type="checkbox"/> ZA Afrique du Sud |
| <input type="checkbox"/> KP République populaire démocratique de Corée | <input type="checkbox"/> ZW Zimbabwe |
| <input type="checkbox"/> KR République de Corée | |
| <input type="checkbox"/> KZ Kazakhstan | |
| <input type="checkbox"/> LC Sainte-Lucie | |
| <input type="checkbox"/> LK Sri Lanka | |

Cases réservées pour la désignation d'États qui sont devenus parties au PCT après la publication de la présente feuille :

- ☐ DZ Algérie ☐ MZ Mozambique
☐ AG Antigua et barbuda

Déclaration concernant les désignations de précaution : outre les désignations faites ci-dessus, le déposant fait aussi conformément à la règle 4.9.b) toutes les désignations qui seraient autorisées en vertu du PCT, à l'exception de toute désignation indiquée dans le cadre supplémentaire comme étant exclue de la portée de cette déclaration. Le déposant déclare que ces désignations additionnelles sont faites sous réserve de confirmation et que toute désignation qui n'est pas confirmée avant l'expiration d'un délai de 15 mois à compter de la date de priorité doit être considérée comme retirée par le déposant à l'expiration de ce délai. (La confirmation (y compris les taxes) doit parvenir à l'office récepteur dans le délai de 15 mois.)

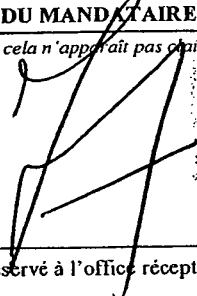
Cadre n° VI REVENDEICATION DE PRIORITÉ		<input type="checkbox"/> D'autres revendications de priorité sont indiquées dans le cadre supplémentaire.		
Date de dépôt de la demande antérieure (jour/mois/année)	Numéro de la demande antérieure	Lorsque la demande antérieure est une :		
		demande nationale : pays	demande régionale : * office régional	demande internationale : office récepteur
(1) 27/05/99	99 06708	FRANCE		
(2)				
(3)				

☒ L'office récepteur est prié de préparer et de transmettre au Bureau international une copie certifiée conforme de la ou des demandes antérieures (seulement si la demande antérieure a été déposée auprès de l'office qui, aux fins de la présente demande internationale, est l'office récepteur) indiquées ci-dessus au(x) point(s) : VI

* Si la demande antérieure est une demande ARIPO, il est obligatoire d'indiquer dans le cadre supplémentaire au moins un pays partie à la Convention de Paris pour la protection de la propriété industrielle pour lequel cette demande antérieure a été déposée (règle 4.10.b)ii). Voir le cadre supplémentaire.

Cadre n° VII ADMINISTRATION CHARGÉE DE LA RECHERCHE INTERNATIONALE			
Choix de l'administration chargée de la recherche internationale (ISA) (si plusieurs administrations chargées de la recherche internationale sont compétentes pour procéder à la recherche internationale, indiquer l'administration choisie; le code à deux lettres peut être utilisé) : ISA/ EP		Demande d'utilisation des résultats d'une recherche antérieure; mention de cette recherche (si une recherche antérieure a été effectuée par l'administration chargée de la recherche internationale ou demandée à cette dernière) :	
		Date (jour/mois/année) 9 FEVRIER 2000	Numéro FA 577340

Cadre n° VIII BORDEREAU; LANGUE DE DÉPÔT	
La présente demande internationale contient le nombre de feuilles suivant : requête : 5 description (sauf partie réservée au listage des séquences) : 93 revendications : 10 abrégé : 1 dessins : 22 partie de la description réservée au listage des séquences : Nombre total de feuilles : 131	Le ou les éléments cochés ci-après sont joints à la présente demande internationale : 1. <input type="checkbox"/> feuille de calcul des taxes 2. <input type="checkbox"/> pouvoir distinct signé <u>à suivre (3)</u> 3. <input type="checkbox"/> copie du pouvoir général, numéro de référence, le cas échéant : 4. <input type="checkbox"/> explication de l'absence d'une signature 5. <input checked="" type="checkbox"/> document(s) de priorité indiqué(s) dans le cadre n° VI au(x) point(s) : 6. <input type="checkbox"/> traduction de la demande internationale en (langue) : 7. <input type="checkbox"/> indications séparées concernant des micro-organismes ou autre matériel biologique déposés 8. <input type="checkbox"/> listage des séquences de nucléotides ou d'acides aminés sous forme déchiffrable par ordinateur 9. <input checked="" type="checkbox"/> autres éléments (préciser) : Copie du Rapport de Recherche
Figure des dessins qui doit accompagner l'abrégé :	Langue de dépôt de la demande internationale : Français

Cadre n° IX SIGNATURE DU DÉPOSANT OU DU MANDATAIRE	
À côté de chaque signature, indiquer le nom du signataire et, si cela n'apparaît pas clairement à la lecture de la requête, à quel titre l'intéressé signe.	
WARCOIN Jacques	 CABINET REGIMBEAU CONSEILS EN PROPRIÉTÉ INDUSTRIELLE 26, Avenue Kléber 75116 PARIS FRANCE

Réservé à l'office récepteur

1. Date effective de réception des pièces supposées constituer la demande internationale : 3. Date effective de réception, rectifiée en raison de la réception ultérieure, mais dans les délais, de documents ou de dessins complétant ce qui est supposé constituer la demande internationale : 4. Date de réception, dans les délais, des corrections demandées selon l'article 11.2) du PCT :	2. Dessins : <input type="checkbox"/> reçus : <input type="checkbox"/> non reçus :
5. Administration chargée de la recherche internationale (si plusieurs sont compétentes) : ISA /	6. <input type="checkbox"/> Transmission de la copie de recherche différée jusqu'au paiement de la taxe de recherche.

Réservé au Bureau international

Date de réception de l'exemplaire original par le Bureau international :
--

NOUVEAUX ANTIOXYDANTS, PROCEDES DE PREPARATION ET
UTILISATIONS.

5 La présente invention concerne de nouveaux composés à activité antioxydante, leurs procédés de préparation et leurs utilisations notamment pour la préparation de médicaments destinés à augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion (GSH).

10 De plus en plus de travaux montrent que les espèces réactives de l'oxygène jouent un rôle important dans de multiples processus biologiques et notamment dans le développement de multiples pathologies humaines et plus particulièrement dans les infections rétrovirales par le virus de l'immunodéficience humaine (VIH).

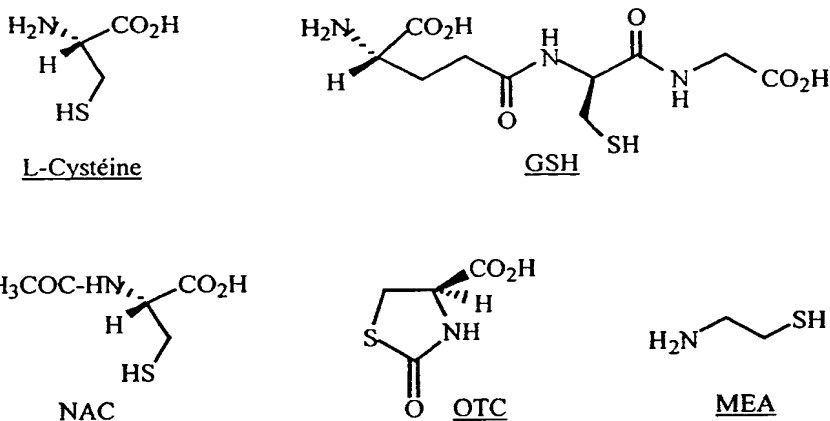
15 Les espèces réactives de l'oxygène (ERO, ion superoxyde, peroxyde d'hydrogène, ion hypochloreux, radicaux hydroxyles, etc...) sont des produits naturels dont l'origine est variable; elles proviennent des cellules inflammatoires activées, des cellules métabolisant des xénobiotiques ou des cellules exposées à des milieux environnementaux particuliers tels la fumée de cigarette.

20 Diverses substances sont connues pour avoir une activité de piègeur de ces espèces réactives de l'oxygène au niveau intracellulaire ou extracellulaire.

On peut citer par exemple le glutathion qui est un tripeptide (L-γ-glutamyl-L-cystéinyglycine, GSH) trouvé dans toutes les cellules
25 eucaryotes. Il est synthétisé et dégradé dans la cellule, principalement via sa forme réduite, le GSH. Ce tripeptide réduit, qui prend part à de nombreuses fonctions cellulaires comme par exemple, la synthèse protéique et nucléique, et le transport d'acides aminés, constitue le principal mécanisme de défense intracellulaire contre le stress oxydatif.
30 Les facteurs qui favorisent la formation d'espèces réactives de l'oxygène conduisent à la consommation des réserves de glutathion.

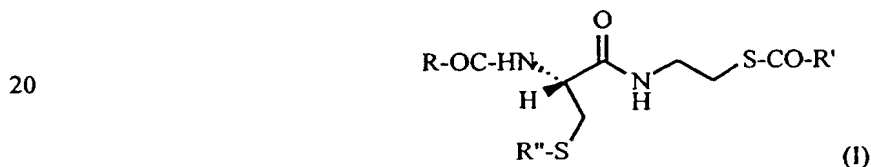
La N-acétyl-L-cystéine (NAC) est connue depuis de nombreuses années comme médicament pour la cornée, comme antidote à l'empoisonnement par l'acétaminophène et comme agent mucolytique en coupant les liaisons disulfures dans les mucoprotéines. Parce que la NAC est utilisée thérapeutiquement dans de multiples pathologies dans lesquelles les oxydants semblent jouer un rôle, il a été suggéré qu'elle fonctionne comme un antioxydant. Le mécanisme d'action de la NAC repose sur son aptitude à réduire la cystine extracellulaire en cystéine ou à être une source de métabolites SH (fonction thiol). Comme source de groupes SH, la NAC stimule la synthèse de GSH, augmente l'activité glutathione-S-transférase, favorise la détoxification et agit directement sur les espèces oxydantes réactives. La NAC et par extension les variants acylés de l'acide aminé L-cystéine sont une excellente source de groupes SH et sont convertis dans l'organisme en métabolites capables de stimuler la synthèse de glutathion, favorisant ainsi la détoxification et agissant directement comme piègeurs d'espèces réactives de l'oxygène.

Compte-tenu du rôle central du GSH dans les mécanismes de détoxification cellulaire, de nombreuses alternatives visant à remonter son taux intracellulaire ont été envisagées comme stratégie thérapeutique adjuvante dans de nombreuses pathologies humaines et plus particulièrement dans l'infection par le virus de l'immunodéficience humaine (VIH) au cours des dernières années (WO 92/21368; WO 95/10268; US 4 927 808; US 5 580 577). Tout d'abord, les approches ont cherché à supplémer la molécule déficiente. Elles ont ensuite visé à alimenter le cycle du γ -glutamyl. Ainsi, la L-cystéine, le GSH lui-même, la NAC, l'acide 2-oxothiazolidine-4(R)-carboxylique (OTC), et la cystéamine (MEA), dont les formules sont reproduites ci-après, ont été testés comme adjuvants potentiels aux antirétroviraux dans le traitement des infections par le VIH.



Les effets bénéfiques de ces molécules ont été limités *in vivo* par
 5 une faible biodisponibilité, une métabolisation trop rapide, et des
 concentrations administrables insuffisantes. La NAC par exemple est
 une molécule relativement labile qui, lors de sa rapide dégradation,
 relargue des composés contenant des sulfures malodorants tels l'H₂S.
 Ce problème d'instabilité a limité l'utilisation de la NAC, ou d'autres
 10 composés fournisseurs d'une source de -SH, tels que la L-cystéine ou
 ses variants acylés, pour la préparation de formulations utilisables en
 pharmacie, dermatologie ou cosmétique.

Les inventeurs ont maintenant mis au point de nouveaux
 composés, susceptibles d'agir sur le taux intracellulaire ou
 15 extracellulaire de glutathion, qui ne présentent pas l'instabilité qui a été
 constatée pour les produits connus. C'est pourquoi, la présente
 invention a pour objet les composés de formule générale (I) suivante:



et dans laquelle:

- 25 - R et R' représentent indépendamment un radical alkyle en C₁-C₇,
 linéaire ou ramifié, ou un groupe aryle non substitué ou substitué
 par un ou plusieurs radicaux choisis parmi les halogènes, les

radicaux alkyles en C₁-C₃ linéaires ou ramifiés, et les radicaux -OH (hydroxyle).

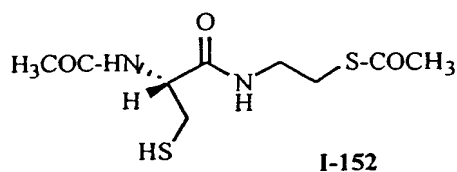
- R'' est l'hydrogène ou un groupe CO-R¹ dans lequel R¹ est un radical alkyle en C₁-C₇ linéaire ou ramifié, ou un groupe aryle non substitué ou substitué par un ou plusieurs radicaux choisis parmi les halogènes, les radicaux alkyles en C₁-C₃ linéaires ou ramifiés, et les radicaux -OH ;

ainsi que les dimères formés par un pont disulfure à partir de l'un et/ou l'autre des deux atomes de soufre de la molécule de formule générale I constitué par les radicaux R'' ou par les radicaux R'CO- des deux molécules ainsi que les formes thiazolidines correspondantes.

De préférence, les radicaux alkyles R, R' et R'' sont en C₁-C₃. Les halogènes sont de préférence le chlore et le fluor.

Dans ces composés, la NAC et la MEA sont associées et protégées ou non par des groupements biolabiles.

Selon un mode préféré de réalisation, la présente invention concerne un composé de formule générale I tel que R est un groupe méthyle (-CH₃). Dans un mode plus préféré de réalisation, la présente invention concerne un composé de formule générale I tel que R et R' sont des groupes méthyles (-CH₃). Dans le mode préféré de réalisation, l'invention concerne le composé dénommé N-(N-acétyl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine appelé ci-après **I-152**, tel que, dans la formule générale I, R et R' sont des groupes méthyles (-CH₃) et R'' est l'hydrogène.



Ce composé est particulièrement intéressant pour ses propriétés qui le rendent actif pour le traitement et/ou la prévention de pathologies ou de troubles liés à une déplétion en glutathion intra et/ou

extracellulaire, notamment le traitement des infections virales et plus particulièrement les infections par le virus de l'immunodéficience humaine (VIH).

Selon un autre mode préféré de réalisation, l'invention concerne le
5 composé dénommé N-(N,S-Bis-acétyl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine, appelé ci-après **I-176**, tel que, dans la formule générale I, R et R' sont des groupes méthyles (-CH₃) et R'' est un groupe acétyle (-COCH₃).

Selon un autre mode préféré de réalisation, l'invention concerne le
composé dénommé N-(N-acétyl-S-isobutyryl-L-cystéinyl)-S-acétylcysté-
10 amine, appelé ci-après **I-177**, tel que dans la formule générale I, R et R' sont des groupes méthyles (-CH₃) et R'' est un groupe isobutyryle (-COCH(CH₃)₂).

Selon un autre mode préféré de réalisation, l'invention concerne le
composé dénommé N-(N-acétyl-S-pivaloyl-L-cystéinyl)-S-acétylcysté-
15 amine, appelé ci-après **I-178**, tel que dans la formule générale I, R et R' sont des groupes méthyles (-CH₃) et R'' est un groupe pivaloyle (-COC(CH₃)₃).

C'est également un des objets de la présente invention de fournir
un composé de formule générale I dans lequel R est un groupe méthyle
20 (-CH₃) et R' est sélectionné parmi le groupe isopropyle (-CH(CH₃)₂), tertibutyle (-C(CH₃)₃) et phényle (-C₆H₅); un tel composé présente de préférence un groupe R'' sélectionné parmi l'hydrogène (-H), le groupe acétyle (-COCH₃), le groupe isobutyryle (-COCH(CH₃)₂), le groupe pivaloyle (-COC(CH₃)₃), le groupe benzoyle (-CO-C₆H₅). Plus
25 particulièrement l'invention vise à fournir le composé ci-après dénommé:

- **I-188** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe isopropyle (-CH(CH₃)₂) et R'' est l'hydrogène (-H).
- 30 • **I-189** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe isopropyle (-CH(CH₃)₂) et R'' est le groupe acétyle (-COCH₃).

- **I-190** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe isopropyle (-CH(CH₃)₂) et R" est le groupe isobutyryle (-COCH(CH₃)₂).
- **I-191** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe isopropyle (-CH(CH₃)₂) et R" est le groupe pivaloyle (-COC(CH₃)₃).
- **I-192** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe isopropyle (-CH(CH₃)₂) et R" est le groupe benzoyle (-CO-C₆H₅).
- **I-193** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe tertibutyle (-C(CH₃)₃) et R" est l'hydrogène (-H).
- **I-194** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe tertibutyle (-C(CH₃)₃) et R" est le groupe acétyle (-COCH₃).
- **I-195** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe tertibutyle (-C(CH₃)₃) et R" est le groupe isobutyryle (-COCH(CH₃)₂).
- **I-196** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe tertibutyle (-C(CH₃)₃) et R" est le groupe pivaloyle (-COC(CH₃)₃).
- **I-197** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe tertibutyle (-C(CH₃)₃) et R" est le groupe benzoyle (-CO-C₆H₅).
- **I-198** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe phényle (-C₆H₅) et R" est l'hydrogène (-H).
- **I-199** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe phényle (-C₆H₅) et R" est le groupe acétyle (-COCH₃).
- **I-200** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle (-CH₃), R' est un groupe phényle (-C₆H₅) et R" est le groupe isobutyryle (-COCH(CH₃)₂).

- **I-201** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$), R' est un groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est le groupe pivaloyle ($-\text{COC}(\text{CH}_3)_3$).
- **I-202** tel que dans la formule générale I, R est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$), R' est un groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est le groupe benzoyle ($-\text{CO}-\text{C}_6\text{H}_5$).

C'est également un des objets de la présente invention de fournir un composé de formule générale I qui constitue un intermédiaire dans la synthèse du composé I-152, de ses dérivés acylés ou de ses analogues. Ainsi, l'invention concerne également le composé de formule générale I dénommé **10** dans lequel R est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$), R' est le groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$) et R'' est un groupe trityl. L'invention concerne également le composé de formule générale I dénommé **11** dans lequel R est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$), R' est le groupe tertibutyle ($-\text{C}(\text{CH}_3)_3$) et R'' est un groupe trityl. L'invention concerne également le composé de formule générale I dénommé **12** dans lequel R est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$), R' est le groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est un groupe trityl.

C'est également un des objets de la présente invention de fournir un composé de formule générale I dans lequel R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$) ; un tel composé de l'invention se caractérise de préférence en ce que R' est sélectionné parmi le groupe méthyle ($-\text{CH}_3$), isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), tertibutyle ($-\text{C}(\text{CH}_3)_3$) et phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$); un tel composé présente de préférence un groupe R'' sélectionné parmi l'hydrogène ($-\text{H}$), le groupe acétyle ($-\text{COCH}_3$), le groupe isobutyryle ($-\text{COCH}(\text{CH}_3)_2$), le groupe pivaloyle ($-\text{COC}(\text{CH}_3)_3$), le groupe benzoyle ($-\text{CO}-\text{C}_6\text{H}_5$). Plus particulièrement l'invention vise à fournir le composé ci-après dénommé :

- **I-203** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$) et R'' est l'hydrogène ($-\text{H}$).

- **I-204** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$) et R" est le groupe acétyle ($-\text{COCH}_3$).
- **I-205** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$) et R" est le groupe isobutyryle ($-\text{COCH}(\text{CH}_3)_2$).
- **I-206** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$) et R" est le groupe pivaloyle ($-\text{COC}(\text{CH}_3)_3$).
- **I-207** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe méthyle ($-\text{CH}_3$) et R" est le groupe benzoyle ($-\text{CO}-\text{C}_6\text{H}_5$).
- **I-208** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$) et R" est l'hydrogène ($-\text{H}$).
- **I-209** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$) et R" est le groupe acétyle ($-\text{COCH}_3$).
- **I-210** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$) et R" est le groupe isobutyryle ($-\text{COCH}(\text{CH}_3)_2$).
- **I-211** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$) et R" est le groupe benzoyle ($-\text{CO}-\text{C}_6\text{H}_5$).
- **I-214** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe tertibutyle ($-\text{C}(\text{CH}_3)_3$) et R" est l'hydrogène ($-\text{H}$).
- **I-215** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe tertibutyle ($-\text{C}(\text{CH}_3)_3$) et R" est le groupe acétyle ($-\text{COCH}_3$).

- **I-216** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe tertibutyle ($-\text{C}(\text{CH}_3)_3$) et R'' est le groupe isobutyryle ($-\text{COCH}(\text{CH}_3)_2$).
- **I-217** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe tertibutyle ($-\text{C}(\text{CH}_3)_3$) et R'' est le groupe pivaloyl ($-\text{COC}(\text{CH}_3)_3$).
- **I-218** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe tertibutyle ($-\text{C}(\text{CH}_3)_3$) et R'' est le groupe benzoyl ($-\text{CO}-\text{C}_6\text{H}_5$).
- **I-219** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est l'hydrogène ($-\text{H}$).
- **I-220** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est le groupe acétyl ($-\text{COCH}_3$).
- **I-221** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est le groupe isobutyryl ($-\text{COCH}(\text{CH}_3)_2$).
- **I-222** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est le groupe pivaloyl ($-\text{COC}(\text{CH}_3)_3$).
- **I-223** tel que dans la formule générale I, R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est un groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est le groupe benzoyl ($-\text{CO}-\text{C}_6\text{H}_5$).

C'est également un des objets de la présente invention de fournir un composé de formule générale I qui constitue un intermédiaire dans la synthèse du composé I-152, de ses dérivés acylés ou de ses analogues. Ainsi, l'invention concerne également le composé de formule générale I dénommé **14** dans lequel R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est le groupe méthyle ($-\text{CH}_3$) et R'' est un groupe trityl. L'invention concerne également le composé de formule générale I dénommé **15** dans lequel R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est

le groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), et R'' est un groupe trityl. L'invention concerne également le composé de formule générale I dénommé **16** dans lequel R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est le groupe tertibutyle ($-\text{C}(\text{CH}_3)_3$) et R'' est un groupe trityl. L'invention concerne également le composé de formule générale I dénommé **17** dans lequel R est un groupe isopropyle ($-\text{CH}(\text{CH}_3)_2$), R' est le groupe phényle ($-\text{C}_6\text{H}_5$) et R'' est un groupe trityl.

L'invention concerne également les différents composés de l'invention précédemment évoqués sous la forme thiazolidine. Plus particulièrement, l'invention concerne les composés **I-212** et **I-213** dont la formule chimique est donnée dans le schéma 5 ci-après.

L'invention concerne les composés de formule I sous la forme libre.

La présente invention a également pour objet un procédé de préparation des composés de formule générale (I) selon des procédés analogues à ceux utilisés en synthèse peptidique.

Selon un premier mode de préparation des composés de l'invention, le procédé selon l'invention comprend les étapes suivantes:

- a) protection de la N-acyl-L-cystéine pour fournir le composé N-acyl-S-trityl-L-cystéine;
- b) couplage de la N-acyl-S-trityl-L-cystéine avec le chlorhydrate de S-acylcystéamine pour fournir le composé N-(N-acyl-S-trityl-L-cystéinyl)-S-acylcystéamine.

Toujours selon un premier mode de préparation, les composés de l'invention sous forme thiazolidine peuvent être préparés selon le procédé qui comprend les étapes suivantes :

- a) Protection de la N-acyl-L-cystéine pour fournir le composé N-acyl-S-trityl-L-cystéine ; puis
- b) Couplage de la N-acyl-S-trityl-L-cystéine protégée avec la thiazolidine.

Les composés ainsi obtenus peuvent subir les étapes suivantes de :

c) Déprotection dudit composé obtenu à l'étape b) précédente, puis

d) Libération du thiol libre de formule (I).

Ainsi, selon un mode préféré de réalisation, le procédé de
5 préparation de composés de l'invention comprend les étapes de :

a) protection de la N-acyl-L-cystéine pour fournir le composé N-acyl-S-trityl-L-cystéine;

b) couplage de la N-acyl-S-trityl-L-cystéine avec le chlorhydrate
de S-acylcystéamine pour fournir le composé N-(N-acyl-S-
10 trityl-L-cystéinyl)-S-acylcystéamine ;

c) réaction de S-détritylation du composé N-(N-acyl-S-trityl-L-
cystéinyl)-S-acylcystéamine en solution méthanolique et
chloroformique avec un mélange de nitrate d'argent, de
pyridine et de méthanol pour fournir le sulfure d'argent
15 correspondant;

d) mise en suspension dudit sulfure d'argent correspondant
dans du chloroforme puis libération du thiol libre en présence
d'HCl ou d'H₂S.

Plus particulièrement, la préparation du composé I-152 de
20 l'invention peut être réalisée par le procédé précédent ; pour ce faire,
ledit composé N-acyl-S-trityl-L-cystéine de l'étape a) est le N-acétyl-S-
trityl-L-cystéine et ledit chlorhydrate de S-acylcystéamine de l'étape b)
est le chlorhydrate de S-acétylcystéamine.

Une étape supplémentaire de S-acylation peut être adjointe au
25 procédé précédent pour la préparation de composé selon l'invention.

Selon un second mode de réalisation, le procédé selon l'invention,
adapté pour la préparation du composé de formule générale I, dans
laquelle R = R' et R'' est un hydrogène, comprend les étapes suivantes:

a) estérification de la fonction carboxylique de la N-Boc-L-sérine
30 (1) par la N-hydroxysuccinimide dans du N, N-
diméthylformamide (DMF) en présence de 1,3-

dicyclohexylcarbodiimide (DCC) pour former l'ester actif (1'); puis,

b) condensation *in situ* de l'ester actif formé (1') avec l'éthanolamine (2) pour fournir le composé N-(N-Boc-L-séryl)-2-aminoéthanol (3); puis,

c) réaction de Mitsunobu sur le composé (3) avec de la triphénylphosphine et du diisopropyl azodicarboxylate en présence d'acide thiocarboxylique dans le tétrahydrofuranne pour fournir le composé N-(N-Boc-S-acyl-L-cystéinyl)-S-acylcystéamine (4); dans le cadre de la préparation du composé I-152, l'acide thiocarboxylique est l'acide thioacétique ; puis,

d) déprotection du composé (4) avec l'acide trifluoroacétique.

Dans un mode particulier de réalisation, l'invention concerne deux procédés de préparation du composé I-152.

Le premier procédé de préparation du composé I-152 (Schéma 1) correspond au procédé de préparation du composé de formule générale (I) décrit précédemment et fait intervenir la L-cystéine correctement protégée. Ce procédé de préparation se caractérise en ce qu'il comprend les étapes suivantes (i) de couplage de la N-acétyl-S-trityl-L-cystéine (7) avec le chlorhydrate de S-acétylcystéamine pour fournir le composé N-(N-acétyl-S-trityl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine (8); puis (ii) de réaction de S-détrytilation du composé N-(N-acétyl-S-trityl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine en solution méthanolique et chloroformique avec un mélange de nitrate d'argent, de pyridine et de méthanol pour fournir le sulfure d'argent correspondant (9); puis (iii) de mise en suspension dudit sulfure d'argent correspondant dans du chloroforme; puis (iv) de libération du thiol libre en présence d'HCl ou d'H₂S.

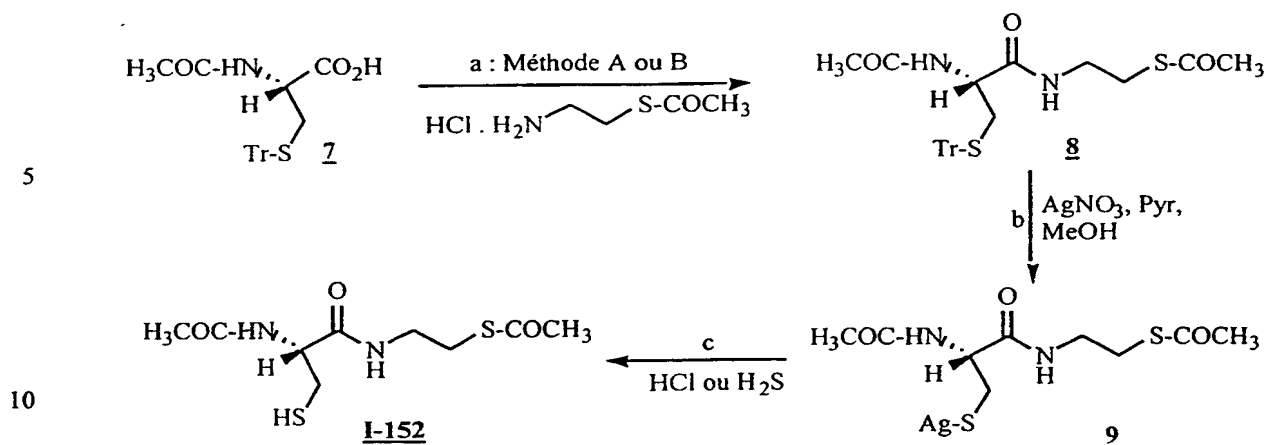


Schéma 1 : Voie 1.

Méthode A: Couplage, via un anhydride mixte formé *in situ*, de la N-acétyl-S-trityl-L-cystéine (7) avec le chlorhydrate de S-acétylcystéamine; Méthode B: même réaction de couplage, via un ester activé formé *in situ*, de 7. (b) S-détritylation avec formation du sulfure d'argent correspondant. (c) Libération du thiol libre.

- 20 ▪ La méthode A est basée sur la formation, *in situ*, d'un anhydride mixte par réaction de 7 avec le chloroformiate d'isobutyle dans de l'AcOEt, en présence de N-méthylmorpholine (NMM). L'anhydride est ensuite condensé avec la S-acétylcystéamine, libérée de son chlorhydrate par de la NMM, pour fournir 8 avec un rendement après traitements de 55%.
- 25 ▪ La méthode B utilise, *in situ*, l'ester actif N-succinimidyl de 7 qui après condensation avec la S-acétylcystéamine, libérée de son chlorhydrate par de la NMM, permet d'obtenir 8 avec un rendement après traitements de 70%. L'ester actif a été formé par réaction de
- 30 l'anhydride mixte précédent (Méthode A) avec la N-hydroxysuccinimide dans de l'AcOEt.

Le composé 8, en solution méthanolique et chloroformique, est ensuite S-détritylé par traitement avec un mélange constitué de nitrate d'argent, de pyridine et de méthanol pour fournir le sulfure d'argent

correspondant 9. Ce sulfure, qui peut être isolé, est alors mis en suspension dans du CHCl_3 puis est additionné d' HCl (l'usage d' H_2S conduit au même résultat) pour libérer le thiol libre I-152.

Le second procédé de préparation du composé I-152 (Schéma 2) utilise la L-sérine, N-protégée par un t-butoxycarbonyl (Boc) (1), comme produit de départ.

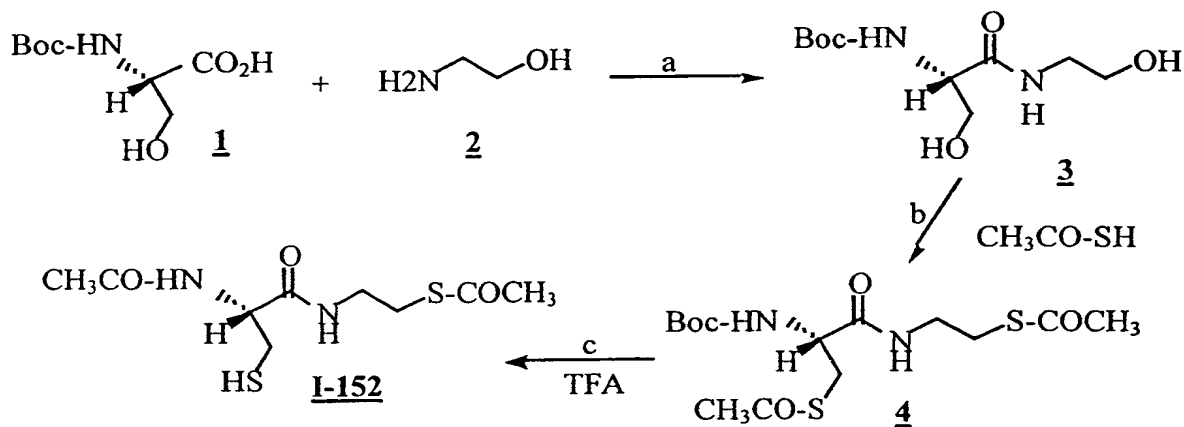


Schéma 2 : Voie 2. (a) Couplage de la N-Boc-L-sérine, via un ester activé formé *in situ*, avec l'éthanolamine. (b) Réaction de Mitsunobu, avec un thioacide, sur les alcools primaires avec passage en série L-cystéine. (c) Déprotection de l'amine et transfert S→N du groupement acyle.

Ce procédé se caractérise en ce qu'il comprend les étapes suivantes (i) d'activation de la fonction carboxylique de la N-Boc-L-sérine (1) par la N-hydroxysuccinimide dans du DMF en présence de DCC; puis (ii) de condensation *in situ* de l'ester actif formé (1') avec l'éthanolamine (2) pour fournir le composé N-(N-Boc-L-séryl)-2-aminoéthanol (3); puis (iii) de traitement, selon une réaction de Mitsunobu, modifiée par R.P. Volante (*Tetrahedron Lett.* 1981, 22, 3119-3122), du N-(N-Boc-L-séryl)-2-aminoéthanol avec de la triphénylphosphine et du diisopropyl azodicarboxylate en présence d'acide thioacétique dans le tétrahydrofurane (THF) pour fournir le composé N-(N-Boc-S-acétyl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine (4). Ainsi, le fait de transformer l'alcool de

la L-sérine en thioester, tout en conservant la configuration du carbone asymétrique, a permis le passage en série L-cystéine; puis (iv) de déprotection du N-(N-Boc-S-acétyl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine avec du TFA; la déprotection classique du N-Boc de 4 avec le TFA ne permet pas d'isoler l'amine correspondante formée 5, qui est instable dans nos conditions opérationnelles, mais elle permet de synthétiser le composé I-152 par réaction de transfert intramoléculaire S→N du groupement acétyle de 5 via la thiazoline correspondante 6 (Schéma 3). De tels transferts, en particulier sur la S-acétylcystéamine, ont déjà été observés et étudiés (R.E. Barnett *et coll.* ainsi que les références citées, *J. Amer. Chem. Soc.* 1969, 91, 2358-2369). Ces auteurs montrent que le mécanisme de transfert passe, dans certaines conditions de pH, par la formation d'une thiazoline intermédiaire qui ensuite s'hydrolyse pour générer la N-acétylcystéamine. Nous constatons que la formation de la I-152 fait l'objet du même mécanisme puisque nous avons isolé et identifié l'intermédiaire cyclique 6 qui résulte de la N-déprotection de 4 via 5 (Schéma 3).

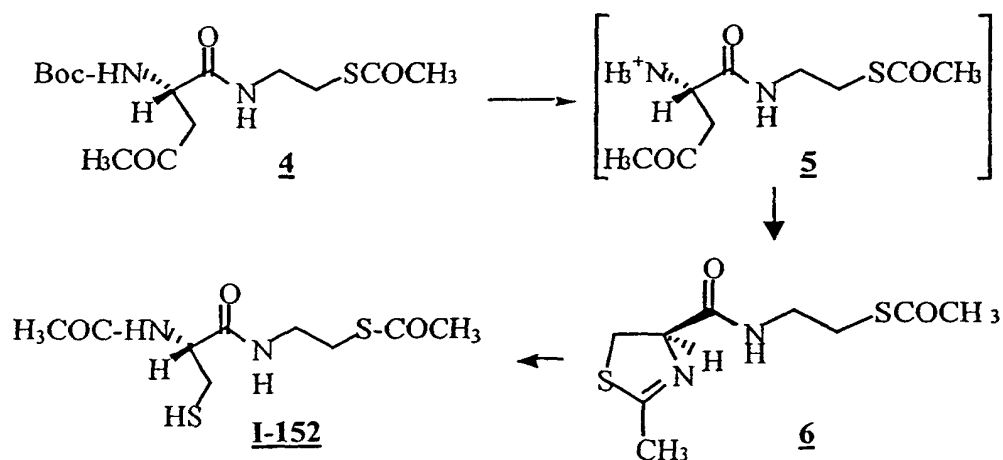


Schéma 3 : Formation de la I-152 par réaction de transfert intramoléculaire S→N du groupement acétyle de 5 via la thiazoline correspondante 6.

La réaction de transfert S→N du S-acyl, sur le résidu cystéine, permet d'obtenir dans les conditions réactionnelles indiquées le composé I-152.

La présente invention concerne également un procédé de
5 préparation du composé de formule générale I, dans laquelle R, R' sont des groupes méthyles (-CH₃) et R'' des groupes acyles; la préparation se fait par S-acylation du composé I-152 en solution dans la pyridine en présence d'un anhydride R₂O ou d'un chlorure d'acide R-Cl caractérisé en ce que R est choisi dans le groupe CO-R¹ dans lequel R¹ est un
10 radical alkyle en C1-C7, linéaire ou ramifié ou un groupe aryle substitué ou non par un ou plusieurs atomes d'halogènes. Ainsi, la préparation du composé I-176 est réalisée par S-acylation du composé I-152, en solution dans la pyridine, avec de l'anhydride acétique. La préparation du composé I-177 est réalisée par S-acylation du composé
15 I-152, en solution dans la pyridine, avec du chlorure d'isobutyryle. La préparation du composé I-178 est réalisée par S-acylation du composé I-152, en solution dans la pyridine, avec du chlorure de pivaloyle.

Plus généralement, c'est un objet de la présente invention de fournir un procédé de préparation d'analogues acylés du composé I-152
20 ou de ses dérivés (Schéma 4) en utilisant la méthode B du premier mode de préparation du composé selon l'invention décrit dans le schéma 1 voie 1. Ce procédé comprend les étapes de :

- a) protection de la N-acétyl-L-cystéine ou de la N-isobutyryl-L-cystéine pour fournir respectivement la N-acétyl-S-trityl-L-cystéine (7) et la N-isobutyryl-S-trityl-L-cystéine (13) ;
25
- b) différents couplages de (7) ou de (13) avec des chlorhydrates de S-acyl-cystéamines pour fournir différents pseudopeptides correspondants. Parmi ceux-ci il convient de citer les composés 10, 11, 12 obtenus à partir de 7, et les composés 14, 15, 16,
30 17 obtenus à partir de 13.

Alternativement, ce procédé de préparation d'analogues du composé I-152 peut être poursuivi par une étape :

c) de réaction de S-détritylation telle que précédemment décrite lors de la préparation de I-152.

Ainsi, les réactions de S-détritylation des composés 10, 11, 12 sont réalisées pour donner les composés thiols correspondants I-188, I-193, I-198. Ces composés peuvent subir une étape :

d) de S-acylation pour fournir les composés précédemment décrits I-189, I-190, I-191, I-192, I-194, I-195, I-196, I-197, I-199, I-200, I-201, I-202.

Ainsi, la réaction de S-acylation de I-188 permet d'obtenir les composés I-189, I-190, I-191, I-192. Plus particulièrement, la réaction de S-acétylation de I-188 fournit I-189, la réaction de S-isobutyrylation de I-188 fournit I-190, la réaction de S-pivaloylation de I-188 fournit I-191, la réaction de S-benzoylation de I-188 fournit I-192.

Ainsi, la réaction de S-acylation de I-193 permet d'obtenir les composés I-194, I-195, I-196, I-197. Plus particulièrement, la réaction de S-acétylation de I-193 fournit I-194, la réaction de S-isobutyrylation de I-193 fournit I-195, la réaction de S-pivaloylation de I-193 fournit I-196, la réaction de S-benzoylation de I-193 fournit I-197.

Ainsi, la réaction de S-acylation de I-198 permet d'obtenir les composés I-199, I-200, I-201, I-202. Plus particulièrement, la réaction de S-acétylation de I-198 fournit I-199, la réaction de S-isobutyrylation de I-198 fournit I-200, la réaction de S-pivaloylation de I-198 fournit I-201, la réaction de S-benzoylation de I-198 fournit I-202.

Ainsi, les réactions de S-détritylation des composés 14, 15, 16, 17 sont réalisées pour donner les composés thiols correspondants I-203, I-208, I-214, I-219. Ces composés peuvent subir une étape :

d) de S-acylation pour fournir les composés précédemment décrits I-204, I-205, I-206, I-207, I-209, I-210, I-211, I-215, I-216, I-217, I-218

Ainsi, la réaction de S-acylation de I-203 permet d'obtenir les composés I-204, I-205, I-206, I-207. Plus particulièrement, la réaction de S-acétylation de I-203 fournit I-204, la réaction de S-isobutyrylation

de I-203 fournit I-205, la réaction de S-pivaloylation de 203 fournit I-206, la réaction de S-benzoylation de I-203 fournit I-207.

Ainsi, la réaction de S-acylation de I-208 permet d'obtenir les composés I-209, I-210, I-211. Plus particulièrement, la réaction de S-
5 acétylation de I-208 fournit I-209, la réaction de S-isobutyrylation de I-208 fournit I-210, la réaction de S-benzoylation de I-208 fournit I-211.

Ainsi, la réaction de S-acylation de I-214 permet d'obtenir les composés I-215, I-216, I-217, I-218. Plus particulièrement, la réaction
10 de S-acétylation de I-214 fournit I-215, la réaction de S-isobutyrylation de I-214 fournit I-216, la réaction de S-pivaloylation de I-214 fournit I-217, la réaction de S-benzoylation de I-214 fournit I-218.

Ainsi, la réaction de S-acylation de I-219 permet d'obtenir les composés I-220, I-221, I-222, I-223. Plus particulièrement, la réaction
15 de S-acétylation de I-219 fournit I-220, la réaction de S-isobutyrylation de I-219 fournit I-221, la réaction de S-pivaloylation de I-219 fournit I-222, la réaction de S-benzoylation de I-219 fournit I-223.

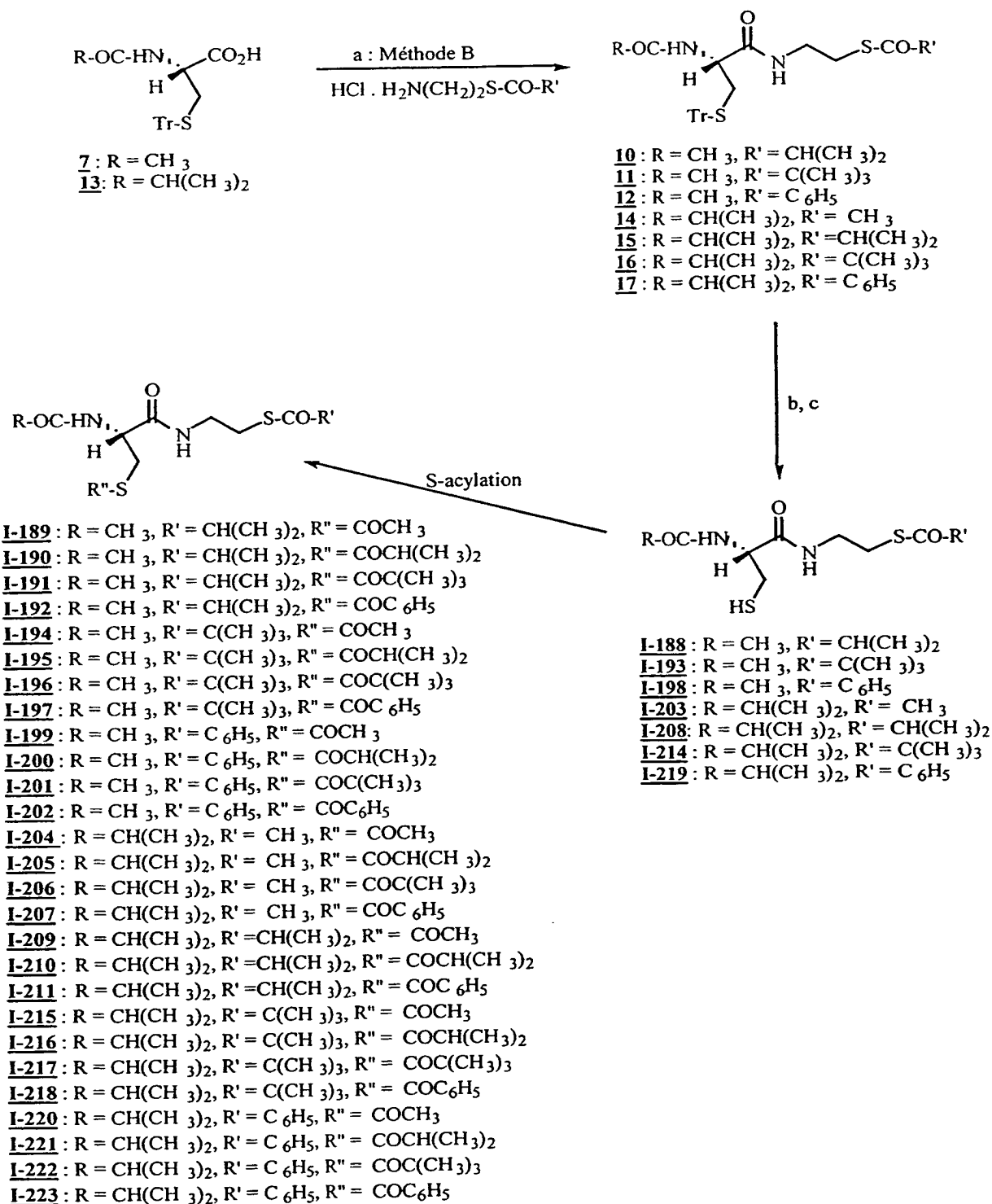


Schéma 4 : Obtention d'analogues acylés de la I-152 ou de ses dérivés en utilisant la méthode B décrite dans le schéma 1-voie1.

Concernant les composés de l'invention sous forme thiazolidine,
 5 ceux-ci sont de préférence obtenus par couplage de N-acyl-S-trityl-L-

cystéine avec la thiazolidine selon la méthode A décrite dans le schéma 1 voie 1. L'invention concerne plus particulièrement, les composés I-212 et I-213 qui sont susceptibles d'être obtenus par le procédé décrit au schéma 5. Dans ce cas, la N-acétyl-S-trityl-L-cystéine (7) a été couplée selon la méthode A, schéma 1 : voie 1) avec la thiazolidine pour former le composé 18. La S-détritylation de ce dernier, selon le protocole précédemment décrit, notamment pour l'obtention de I-152, permet de générer un thiol libre dénommé I-212. La préparation du composé I-213 est réalisée par S-acétylation de la I-212. Les trois produits de couplage (18, I-212 et I-213) ont été respectivement isolés sous forme d'un mélange de deux isomères conformationnels. Ces isomères sont dus à la présence du carbonyl, de la liaison pseudopeptidique en alpha de l'atome d'azote de la thiazolidine.

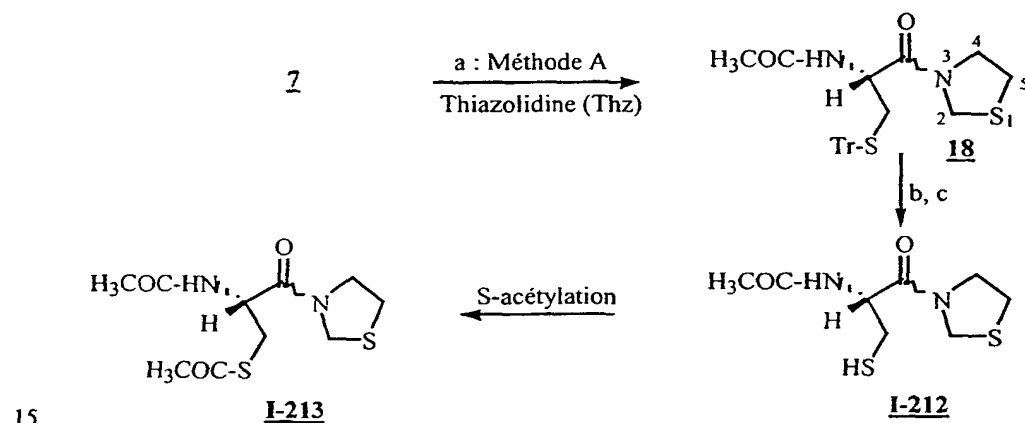


Schéma 5 : Obtention de la N-(N-NAC)-Thiazolidine et de son dérivé acétylé via la méthode A décrite dans le schéma 1-voie 1.

Tous les composés de l'invention présentent une caractéristique commune; il s'agit de précurseurs de composés intervenant dans la voie de biosynthèse du glutathion. En d'autres termes, ces composés peuvent être utilisés comme des intermédiaires intervenant dans la voie de biosynthèse du glutathion. Il peut s'agir par exemple d'un produit choisi dans le groupe formé par la NAC, la MEA, la L-cystéine.

Les composés de l'invention présentent une activité antioxydante. L'invention a donc également pour objet l'utilisation des composés tels que décrits ci-dessus comme agents antioxydants; de tels composés possèdent une large panoplie d'utilisations telles que l'utilisation dans
5 le traitement préventif et curatif de syndromes pathologiques pour lesquels sont observés un stress oxydatif et un déficit en GSH, les utilisations en cosmétologie ou les utilisations dans l'industrie agroalimentaire.

L'invention vise à fournir des agents antioxydants pour lutter
10 contre le stress oxydatif et pour augmenter le taux intracellulaire de glutathion. Les composés de la présente invention peuvent être utilisés, à titre de médicament, en particulier pour augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion. L'invention couvre également l'utilisation d'un composé selon l'invention pour la
15 préparation d'un médicament destiné à augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion. La présente invention concerne également une composition pharmaceutique caractérisée en ce qu'elle comprend une quantité efficace d'un composé selon l'invention et un véhicule pharmaceutiquement acceptable. L'invention
20 porte également sur l'utilisation d'un composé selon l'invention pour la préparation d'un médicament ou d'une composition pharmaceutique pour le traitement et/ou la prévention de pathologies ou de troubles liés à une déplétion en glutathion intra et/ou extracellulaire.

Les pathologies qui peuvent faire l'objet d'une prophylaxie ou d'un
25 traitement par les composés de l'invention sont notamment les infections virales, les infections bactériennes, les infections parasitaires, les maladies du tractus respiratoire, les maladies neurodégénératives, les maladies auto-immunes, les maladies cardio-vasculaires, les cancers, les maladies du système immunitaire, le diabète, et de
30 préférence le diabète de type I, les pathologies ophtalmiques, les maladies dermatologiques.

L'invention porte plus particulièrement sur l'utilisation d'un composé tel que décrit précédemment pour la préparation d'un médicament ou d'une composition pharmaceutique pour le traitement et/ou la prévention des infections virales; il s'agit en particulier des infections virales causées par les virus à ADN et les virus à ARN, et plus particulièrement par les virus rétroïdes, plus particulièrement le virus de l'immunodéficience humaine (VIH) et de manière préférée le virus de l'immunodéficience humaine de type 1 (VIH-1). L'infection par le VIH est responsable du syndrome d'immunodéficience acquise (SIDA) qui constitue une pathologie humaine pour laquelle les oxydants jouent un rôle important. Le SIDA constitue un problème de santé publique pour beaucoup de pays dans le monde depuis 1981, date à laquelle la maladie a été pour la première fois identifiée. Lorsque le SIDA est déclaré, la mort survient généralement deux à trois ans après le diagnostic suite à un effondrement des défenses immunitaires du patient et à de multiples infections opportunistes. Au cours de l'infection par le VIH, une diminution des taux cellulaires et plasmatiques des molécules antioxydantes est observée. Ce dérèglement immunitaire baptisé « stress oxydatif » est critique pour le malade. Il semble jouer un rôle majeur dans la physiopathologie des infections par le VIH en augmentant la réplication virale, le syndrome inflammatoire, l'apoptose, la perte de poids des patients (cachexie), et les intoxications médicamenteuses. Si les mécanismes contribuant à ce stress oxydatif sont mal connus, il semble probable que le syndrome inflammatoire chronique associé aux infections à VIH, l'amplifie. De même, le VIH via la protéine Tat semble lui-même jouer un rôle majeur. En effet, cette protéine bloque la production et la sécrétion de la superoxyde dismutase à manganèse (MnSOD), une enzyme susceptible de prévenir le stress oxydatif, et diminue fortement l'activité de la glucose-6-phosphate déshydrogénase (G6PD), une enzyme nécessaire au maintien du glutathion sous sa forme réduite.

Chez les individus infectées par le VIH, les thiols et tout particulièrement le GSH sont diminués dans le plasma, et les cellules mononucléées du sang périphérique (CMSP). Les atteintes sont aussi bien sanguines que tissulaires puisque le déficit en GSH est retrouvé
5 dans les lavages broncho-alvéolaires et dans le système nerveux central (SNC). Ces doubles localisations d'une part confirment que les deux cibles majeures du VIH, les lymphocytes et les macrophages sont touchés, et d'autre part illustrent l'ampleur du déficit. Ceci peut probablement expliquer, tout du moins pour une part, les résultats
10 publiés par L.A. Herzenberg et coll. (*Proc. Natl. Acad. Sci.* 1997, 94, 1967-1972). Ces auteurs montrent l'existence d'un lien direct entre la survie des malades et le taux de GSH.

La thérapeutique antirétrovirale actuelle repose sur deux familles de molécules, les inhibiteurs de la transcriptase inverse (TI), (AZT, ddI,
15 névirapine, etc...) et les inhibiteurs de la protéase virale (indinavir, saquinavir, etc...). Elles sont dotées d'une certaine activité *in vivo* lorsqu'elles sont associées entre elles. Toutefois, ces molécules sont incapables de réorganiser pleinement les atteintes tissulaires telles par exemple les syndromes inflammatoire et oxydatif dans le SNC et ont
20 une efficacité réduite ou nulle vis-à-vis des pathologies associées à l'infection par le VIH. Compte-tenu du rôle majeur du GSH dans le contrôle de ces deux syndromes et de sa pluralité d'effets dans la physiopathologie des infections à VIH, de nombreuses alternatives visant à remonter son taux intracellulaire ont été envisagées sans
25 succès comme stratégie thérapeutique adjuvante au cours des dernières années.

L'expansion continue des infections par le virus VIH et des infections opportunistes associées rend nécessaire de disposer d'un traitement efficace contre le SIDA et les atteintes tissulaires associées.
30 L'un des buts de la présente invention est donc d'utiliser les composés répondant à la formule générale (I), de préférence les composés I-152 et/ou I-176 et/ou I-177 et/ou I-178, pour la préparation d'un

médicament ou d'une composition pharmaceutique pour le traitement et/ou la prévention des infections virales provoquées par le virus de l'immunodéficience humaine (VIH) et plus particulièrement le virus de l'immunodéficience humaine de type 1 (VIH-1). La présente invention
5 fournit également une composition pharmaceutique, pour le traitement préventif et curatif du SIDA et des atteintes tissulaires associées, caractérisée en ce qu'elle contient une quantité thérapeutiquement efficace d'un composé selon l'invention et un véhicule pharmaceutiquement acceptable. La présente invention porte également
10 sur un produit comprenant au moins un composé selon l'invention et au moins un inhibiteur de la transcriptase inverse et/ou comme produit de combinaison pour une utilisation simultanée, séparée ou étalée dans le temps en thérapie antivirale. L'inhibiteur de la transcriptase inverse est choisi par exemple parmi le 3'-azido-3'désoxythymidine (AZT), le
15 2',3'-didésoxyinosine (ddI), le 2',3'-didésoxycytidine (ddC), le (-)-2',3'-didésoxy-3'-thiacytidine (3TC), le 2',3'-didéshydro-2',3'-didésoxythymidine (d4T) et le (-)-2'-désoxy-5-fluoro-3'-thiacytidine (FTC), le TIBO, le HEPT, le TSAO, l' α -APA, la névirapine, le BAHP, l'acide phosphonoformique (PFA). L'inhibiteur de la protéase virale est choisi
20 plus particulièrement parmi l'indinavir et le saquinavir.

Il est également dans l'étendue de l'invention d'utiliser les composés répondant à la formule générale (I), de préférence les composés I-152 et/ou I-176 et/ou I-177 et/ou I-178, pour la
25 préparation d'un médicament ou d'une composition pharmaceutique pour le traitement et/ou la prévention de maladies cardio-vasculaires choisies de préférence parmi le groupe composé de l'hypertension artérielle, de l'artériosclérose, des ischémies cérébrales, des ischémies cardiaques, des arythmies ventriculaires, des fibrillations ventriculaires, de l'infarctus du myocarde. En effet, les patients atteints d'hypertension
30 artérielle traités avec des nitrates organiques développent fréquemment des résistances aux effets de ces drogues. Il a été suggéré que cette tolérance est associée entre autres facteurs à la déplétion en groupes

thiols dans les muscles lisses vasculaires. Il a été démontré que des précurseurs métaboliques du glutathion tels la NAC préviennent le développement de la tolérance ou au moins restaurent les effets des nitrates organiques (Abrams 1991, Horowitz 1991, Bosegaard *et al.* 5 1993). La présente invention se propose donc de fournir de nouveaux composés pour prévenir le développement de la tolérance ou au moins restaurer les effets des nitrates organiques utilisés dans le traitement de l'hypertension artérielle. Heller *et al.* (1997) ont expérimentalement démontré l'action de différentes espèces réactives de l'oxygène dans 10 l'inflammation des îlots de Langerhans et dans la destruction des cellules β . La présente invention a donc pour objet de fournir de nouveaux composés pour le traitement et la prévention du diabète de type I (IDDM) (Rabinovitch *et al.*, 1992).

Le stress oxydatif et le déficit en GSH interviennent également 15 dans d'autres pathologies. Ainsi, dans le domaine de l'ophtalmologie, ils sont à relier avec l'apparition de la cataracte. Il est donc dans l'étendue de l'invention d'utiliser les composés répondant à la formule générale (I), de préférence les composés I-152 et/ou I-176 et/ou I-177 et/ou I-178, pour la préparation d'un médicament ou d'une composition 20 pharmaceutique pour le traitement et/ou la prévention de pathologies ophtalmiques telles que les atteintes oculaires du syndrome de Sjogren et la cataracte.

Il est également dans l'étendue de l'invention d'utiliser les composés répondant à la formule générale (I), de préférence les 25 composés I-152 et/ou I-176 et/ou I-177 et/ou I-178, pour la préparation d'un médicament ou d'une composition pharmaceutique pour le traitement et/ou la prévention des maladies du tractus respiratoire, notamment l'emphysème pulmonaire, la fibrose pulmonaire idiopathique, la mucoviscidose, la bronchite chronique, la 30 bronchite aiguë, le syndrome de détresse respiratoire de l'adulte.

L'invention porte également sur l'utilisation d'un composé tel que décrit précédemment pour la préparation de médicaments destinés au traitement préventif et/ou curatif des pertes auditives liées au bruit.

L'invention porte également sur l'utilisation d'un composé tel que décrit précédemment pour la préparation de médicaments destinés au traitement des empoisonnements liés à l'administration par voie orale ou parentérale, en surdose ou non, de substances choisies de préférence parmi le groupe composé de l'acétaminophène, les nitrites, l'éthanol, l'acrylonitrile, les métaux lourds et plus particulièrement l'or, l'argent, le mercure.

Les propriétés antioxydantes du composé de l'invention recommandent son utilisation dans le domaine de la cosmétique. En effet, les antioxydants sont déjà utilisés en cosmétologie pour ralentir le vieillissement. Les composés de la présente invention sont capables de promouvoir la reconstruction du contenu cellulaire de GSH et de fournir une protection efficace contre les dommages cellulaires causés par des facteurs toxiques extrinsèques et intrinsèques; la peau est le lieu d'agression de ces facteurs. Les facteurs extrinsèques incluent par exemple les radiations ultraviolettes, le vent, la faible humidité, les abrasifs et les agents tensioactifs forts. Les facteurs intrinsèques incluent le vieillissement chronologique et les modifications biochimiques de la peau. Qu'ils soient extrinsèques ou intrinsèques, ces facteurs provoquent l'apparition de rides et d'autres changements histologiques associés au vieillissement de la peau. Les agents anti-rides connus à l'heure actuelle incluent des composés tels la N-acétyl-L-cystéine, les rétinoïdes tels que l'acide rétinoïque et les acides alpha-hydroxy tels que l'acide glycolique et l'acide lactique. C'est donc l'un des objets de l'invention d'utiliser les propriétés antioxydantes des composés selon l'invention pour (i) prévenir, effacer et traiter les rides, les ridules de la peau; et/ou (ii) lutter contre le relâchement cutané et/ou sous cutané; et/ou (iii) améliorer la texture de la peau et raviver l'éclat de la peau; et/ou (iv) éliminer les poils indésirés de la peau; et/ou

(v) diminuer les tailles des pores de la peau; et/ou (vi) déformer en permanence les cheveux. Concernant ce dernier point, il convient de noter que des molécules organiques porteuses de groupes fonctionnels thiols tels les composés selon l'invention sont des produits ayant de multiples applications. Une de ces applications est la déformation (frisage et défrisage) permanente des cheveux, qui consiste, dans un premier temps, à réaliser l'ouverture des liaisons disulfures (S-S) des unités cystine de la kératine à l'aide d'une composition contenant au moins un composé organique porteur de groupe fonctionnel thiol agissant comme réducteur (étape de réduction) ce qui permet de conférer aux cheveux la forme que l'on souhaite; puis après avoir rincé la chevelure, à reconstituer, dans un second temps, lesdites liaisons disulfures en appliquant, sur les cheveux une composition oxydante (étape d'oxydation, dite aussi de fixation), de façon à fixer les cheveux dans la forme qui leur a été donnée. L'invention concerne donc une composition cosmétique pour le traitement de la peau et/ou des cheveux et/ou des poils caractérisée en ce qu'elle contient un composé selon l'invention et un excipient cosmétiquement acceptable. L'invention porte également sur un procédé de traitement cosmétique de la peau pour prévenir, effacer et traiter les rides, les ridules de la peau et/ou lutter contre le relâchement cutané et/ou sous-cutané et/ou améliorer la texture de la peau et raviver l'éclat de la peau et/ou éliminer les poils indésirés de la peau et/ou diminuer les tailles des pores de la peau comprenant l'application sur la peau d'une composition cosmétique telle que précédemment décrite.

Les propriétés antioxydantes du composé de l'invention recommandent son utilisation dans le domaine agroalimentaire. Il est donc dans la portée de cette invention d'utiliser les composés de l'invention en tant qu'agents antioxydants pour la conservation des propriétés organoleptiques et nutritionnelles des boissons notamment les jus de fruits, et les aliments.

D'autres caractéristiques et avantages de la présente invention seront mieux mis en évidence à la lecture des exemples suivants ; dans ces exemples on se référera aux figures suivantes :

Figure 1 : décomposition probable de la I-152.

5 **Figure 2** : comparaison des activités antivirales de la NAC, de la MEA et de la I-152 dans des cultures de MDM infectés par 10 000 TCID₅₀ de l'isolat VIH-1/Ba-L : effet-doses. Les résultats sont exprimés selon la moyenne \pm écart-type des pourcentages d'inhibition. La réplication virale a été mesurée par le dosage de l'activité transcriptase inverse
10 dans les surnageants de culture.

Figure 3 : cytotoxicité de la NAC, MEA et I-152 vis-à-vis des MDM.

Figure 4 : mesure de l'activité TI et de la production de la protéine p25 dans les surnageants de culture de MDM infectés par la souche VIH-1/Ba-L, et traités par la I-152.

15 **Figure 5** : effet de la m.o.i. sur l'activité antivirale de la I-152. Les MDM ont été infectés par 1 000 ou 10 000 TCID₅₀ de l'isolat VIH-1/Ba-L.

Figure 6 : Effets de la I-152 sur la réplication virale selon le mode de traitement : pré-traitement 24 heures, traitement 24 heures après l'infection, traitement 7 jours après l'infection.

20 **Figure 7** : activité antivirale de la I-152 dans les CMSP quiescentes ou activées par la PHA-P, et infectées par la souche VIH-1-LAI.

Figure 8 : activité antivirale de la I-152 dans des LSP quiescents ou activés par la PHA-P, puis infectés par la souche VIH-1-LAI.

Figure 9 : effets de la I-152 sur l'intégration du provirus au sein du
25 génome cellulaire.

Figure 10 : effets de la I-152 sur l'activité enzymatique de la TI du VIH-1. Les expériences ont été réalisées en triplicat.

Figure 11 : dosage du glutathion total intracellulaire dans les CMSP quiescentes, traitées 24 heures avant par la NAC, la MEA ou la I-152.

30 **Figure 12** : activité antivirale des dérivés de la I-152 (la I-176 est cytotoxique à la dose testée).

Figure 13 : Concentration intracellulaire de GSH dans les MDM infectés ou non *in vitro* par la souche de référence à tropisme macrophagique VIH-1/Ba-L, et traités ou non par le composé I-152.

Figure 14 : Effets du composé I-152 sur la concentration intracellulaire de GSH et la synthèse de TNF- α dans les MDM stimulés *in vitro* par un lipopolysaccharide bactérien (LPS; 1 μ g/mL) et l'IFN- γ (100 UI/mL).

Figure 15 : Concentration intracellulaire de GSH dans les macrophages spléniques après traitement ou non par I-152. La concentration intracellulaire de GSH dans les macrophages spléniques humains non-traités est de 22 ± 2 μ M.

Figure 16 : Concentration intracellulaire de GSH dans les macrophages spléniques infectés ou non *in vitro* par la souche de référence à tropisme macrophagique VIH-1/Ba-L.

Figure 17 : Effets de I-152 sur l'activité anti-VIH de l'AZT dans les MDM infectés par la souche VIH-1/Ba-L.

Tableau I : Comparaison des activités antivirales de la NAC, de la MEA et de la I-152 dans des cultures de MDM infectés par 10 000 TCID₅₀ de l'isolat VIH-1/Ba-L : doses effectrices 50, 70 et 90%.

Tableau II : Effets de la m.o.i. sur l'activité antivirale de la I-152 : doses effectrices 50%.

Tableau III : Activité antivirale de la I-152 dans les MDM spléniques infectés par 10 000 TCID₅₀ de l'isolat VIH-1/Ba-L : doses effectrices 50, 70 et 90%.

Tableau IV : Comparaison des activités antivirales de la I-152 et de ses analogues S-acylés dans des cultures de MDM infectés par 10 000 TCID₅₀ de l'isolat VIH-1/Ba-L : doses effectrices 50, 70 et 90%.

Tableau V : Comparaison des activités antivirales de la I-152 et de ses dérivés (N-isobutyryl) diversement S-acylés dans des cultures de MDM infectés par 10 000 TCID₅₀ de l'isolat VIH-1/Ba-L : doses effectrices 50, 70 et 90%.

EXEMPLE 1: SYNTHÈSE DE LA N-(N-ACÉTYL-L-CYSTEINYL)-S-ACÉTYLCYSTEAMINE (I-152)

1.1. Première voie de synthèse de la I-152 utilisant la L-cystéine S, N protégée :

1.1.1. N-(N-ACÉTYL-S-TRITYL-L-CYSTEINYL)-S-ACÉTYLCYSTEAMINE (8)

a)- Méthode de couplage faisant intervenir *in situ* un anhydride mixte

Une solution contenant 290 mg (0,71 mmole) de N-acétyl-S-trityl-L-cystéine (**7**, Bachem) et 80 μ L (0,72 mmole) de N-méthylmorpholine (NMM) dans 5 ml d'AcOEt est agitée à -15°C puis additionnée de 93 μ L (0,71 mmole) de chloroformiate d'isobutyle. Après 15 min d'agitation et en maintenant la température initiale, on ajoute 111,4 mg (0,71 mmole) de chlorhydrate de S-acétylcystéamine (préparé selon T. Wieland et E. Bokelman, *Ann. Chem.*, 1952, 576, 20-34) puis 80 μ L (0,72 mmole) de NMM. Le mélange réactionnel est maintenu 15 min à -15°C puis, après retour à la température ambiante, on poursuit l'agitation durant 3 h. Le chlorhydrate de NMM formé est filtré et lavé avec 2 x 2,5 ml d'AcOEt et les phases organiques rassemblées sont évaporées à sec sous vide. Le produit de couplage est ensuite isolé de la gomme obtenue par « flash » chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 30%). On recueille 198 mg (Rdt = 55%) du composé attendu. R_f (AcOEt/éther de pétrole, 9 : 1) : 0,41. Cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole sous forme d'une poudre incolore. $F = 111-113^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = +10,5^\circ$ (c 0,8; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,90 (s, 3H, NCOCH_3); 2,29 (s, 3H, SCOCH_3); 2,48 (dd, $J = 5,7; 12,9$ Hz, 1H, β Ha cys); 2,82 (dd, $J = 6,4; 12,9$ Hz, 1H, β Hb cys); 2,92-3,01 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,32-3,42 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,07-4,20 (m, 1H, α H cys); 5,70 (d, $J = 7,6$ Hz, 1H, NH cys); 6,34 (t, $J = 5,5$ Hz, 1H, NHCH_2); 7,19-7,35 et 7,40-7,47 (2m, 15H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/NBA+K⁺) m/z 545 (M+K)⁺, 507 (M+H)⁺; (FAB⁻/NBA) m/z 505 (M-H)⁻.

Analyse : C₂₈H₃₀N₂O₃S₂ (506)

Calc. % : C 66,40 H 5,93 N 5,53

5 Tr. % : 66,17 6,00 5,81

b)- Méthode de couplage faisant intervenir *in situ* un ester activé

Une solution contenant 1,5 g (3,70 mmoles) de **7** et 410 μ L (3,73 mmoles) de NMM dans 30 ml d'AcOEt est agitée à -15°C puis
10 additionnée de 480 μ L (3,70 mmoles) de chloroformiate d'isobutyle. Après 15 min d'agitation et en maintenant la température initiale, on ajoute 426 mg (3,70 mmoles) de N-hydroxysuccinimide. Le mélange réactionnel est maintenu 15 min à -15°C puis, après retour à la température ambiante, on poursuit l'agitation durant 2 h. Le
15 chlorhydrate de NMM formé est filtré et lavé avec 2 x 5 ml d'AcOEt. Les phases organiques contenant l'ester actif O-N-succinimide de **7** sont rassemblées et agitées à -15°C. La solution est alors additionnée successivement de 575 mg (3,70 mmoles) de chlorhydrate de S-acétylcystéamine et de 410 μ L (3,73 mmoles) de NMM. Le mélange réactionnel
20 est maintenu 15 min à -15°C puis, après retour à la température ambiante, on poursuit l'agitation durant 12 h. La solution est ensuite diluée avec 300 ml d'AcOEt, lavée (eau, 30 ml; bicarbonate de sodium saturé et glacé, 30 ml; eau, 30 ml; acide citrique 0,1N glacé, 30 ml; eau, 3 x 30 ml), séchée sur sulfate de sodium, filtrée et évaporée à sec sous
25 vide. Le résidu obtenu est ensuite purifié comme ci-dessus pour donner, avec un rendement de 70% (1,31 g) et avec rigoureusement les mêmes critères physico-chimiques, le produit de couplage **8** précédemment décrit.

1.1.2. N-(N-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYLCYSTEAMINE (I-152)

Une solution, saturée et protégée de la lumière, de 1,26 g (2,49 mmoles) de **8** dans 20 ml de MeOH et 1,5 ml de CHCl₃ est agitée à la température ambiante et additionnée d'un mélange, également protégé de la lumière, contenant 449 mg (2,64 mmoles) de nitrate d'argent et 213 µl (2,64 mmoles) de pyridine dans 13 ml de MeOH. Instantanément, il y a formation d'un précipité du sulfure d'argent correspondant **9**. A la fin de l'ajout, l'agitation est arrêtée et le mélange réactionnel est abandonné une nuit à la température ambiante. Le précipité est ensuite filtré et lavé avec du MeOH (2 x 10 ml) puis avec du CHCl₃ (2 x 10 ml).

Un échantillon analytique de **9** est prélevé puis séché sous vide à l'abri de la lumière.

Analyse : C₉H₁₅N₂O₃S₂Ag (371)

Calc. % : Ag 29,11

Tr. % : 29,16

Le sulfure précédent **9** est mis en suspension dans 15 ml de CHCl₃ et agité à la température ambiante et à l'abri de la lumière, puis additionné de 400 µl d'acide chlorhydrique concentré. L'agitation est poursuivie 2 h à la température ambiante puis 2 min à 30-35 °C. Le mélange est alors dilué avec 70 ml de CHCl₃ et le chlorure d'argent formé est filtré puis lavé avec 3 x 10 ml du même solvant. Les phases organiques sont rassemblées, lavées rapidement à l'eau glacée (3 x 10 ml), séchées sur sulfate de sodium, filtrées et évaporées à sec sous vide. On recueille une pâte semi-cristalline qui cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole sous forme de microcristaux incolores (368 mg, Rdt = 56%). F = 121-122°C. [α]_D²⁰ = -39,1° (c 0,9; CHCl₃). Les autres données (microanalyses et spectres) sont en tous points identiques à celles décrites dans la deuxième voie de synthèse. L'H₂S a aussi été utilisé et conduit au même résultat.

1.2. Deuxième voie de synthèse de la I-152 utilisant la L-sérine N-protégée:

1.2.1. N-(N-Boc-L-SERYL)-2-AMINOETHANOL (3)

5

Une solution contenant 6,15 g (30 mmoles) de N-Boc-L-sérine (**1**, Fluka) et 3,45 g de N-hydroxysuccinimide (30 mmoles) dans 80 ml de DMF est agitée à 0 °C et additionnée de 6,2 g (30 mmoles) de DCC. Le mélange réactionnel est maintenu 15 min à 0 °C puis on le laisse
10 revenir à la température ambiante et on poursuit l'agitation durant 1 h 30. On ajoute ensuite 2,75 ml (60 mmoles) d'éthanolamine. Après 12 h d'agitation, la DCU formée est filtrée et lavée avec 2 x 15 ml de DMF. Les phases organiques rassemblées sont évaporées à sec sous vide. Le produit est isolé de la pâte résiduelle par « flash » chromatographie sur
15 colonne de gel de silice (Kieselgel Merck 60, 230-400 mesh; éluant : CH₂Cl₂/MeOH 6%,). On recueille le composé attendu sous forme d'une gomme qui cristallise dans un mélange d'AcOEt/hexane pour fournir 5,21 g (Rdt = 70%) d'aiguilles incolores. R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,3 : 0,7) : 0,23; (CH₂Cl₂/MeOH/AcOH, 9 : 0,9 : 0,1) : 0,47. F = 74-76°C. [α]_D²⁰ = -
20 2,2° (c 0,9; CHCl₃).

RMN ¹H (DMSO-*d*₆) δ ppm : 1,50 (s, 9H, H *t*-butyl); 3,18-3,29 (m, 2H, NCH₂CH₂O); 3,45-3,55 (m, 2H, NCH₂CH₂O); 3,57-3,70 (m, 2H, β CH₂ ser); 4,01-4,10 (m, 1H, α H ser); 4,77 (t, J = 5,4 Hz, 1H, OH ser); 4,91 (t, J = 5,7 Hz, 1H, NCH₂CH₂OH); 6,71 (d, J = 8,2 Hz, 1H, NH ser); 7,86 (t, J = 5,5 Hz, 1H, NHCH₂).
25

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 745 (3M+H)⁺, 497 (2M+H)⁺, 249 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₀H₂₀N₂O₅ (248) .

Calc. % : C 48,39 H 8,06 N 11,29

Tr. % : 8,57 8,08 11,08

30

1.2.2. N-(N-Boc-S-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYLCYSTEAMINE (4)

Une solution contenant 2,597 g (9,91 mmoles) de triphénylphosphine et 1,95 ml (9,91 mmoles) de diisopropyl azodicarboxylate dans 15 ml de THF est agitée 30 min à 0 °C (au bout de 30 s d'agitation, on observe la formation d'un intense précipité). En conservant cette température, on additionne successivement 1,116 g (4,50 mmoles) de **3** en solution dans 6 ml de THF puis 707 µl (9,91 mmoles) d'acide thioacétique. On laisse ensuite la solution obtenue revenir à la température ambiante et on poursuit l'agitation durant 12 h. Le mélange réactionnel est alors évaporé à sec sous vide. Le produit est isolé de la pâte résiduelle par « flash » chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : hexane puis AcOEt/éther de pétrole 75%). On recueille le composé attendu sous forme d'une gomme qui cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole sous forme d'aiguilles incolores (1,21 g; Rdt = 74%). R_f (AcOEt/éther de pétrole, 4 : 6) : 0,35. $F = 111-113$ °C. $[\alpha]_D^{20} = -13,9^\circ$ (c 0,86; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,45 (s, 9H, *H* *t*-butyl); 2,36, 2,38 (2s, 2 x 3H, 2 x SCOCH₃); 2,99-3,07 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,19 (dd, *J* = 7,8; 14,3 Hz, 1H, β *H*_a cys); 3,34 (dd, *J* = 4,5; 14,3 Hz, 1H, β *H*_b cys); 3,40-3,50 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,19-4,34 (m, 1H, α *H* cys); 5,25 (d, *J* = 7,1 Hz, 1H, NH cys); 6,69 (t, *J* = 5,2 Hz, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/NBA) *m/z* 729 (2M+H)⁺, 365 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₄H₂₄N₂O₅S₂ (364)

Calc. % : C 46,15 H 6,59 N 7,69

Tr. % : 46,45 6,51 7,47

1.2.3. N-(N-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYLCYSTEAMINE (1-152)

Une solution contenant 500 mg (1,37 mmole) de **4** dans 5 ml de CH₂Cl₂ est agitée, sous argon à 0 °C, puis additionnée de 1 ml (13,07

mmoles) de TFA. On laisse ensuite la solution revenir à la température ambiante et on poursuit l'agitation durant 7 h. A ce stade, la réaction contrôlée par CCM ($\text{CH}_2\text{Cl}_2/\text{MeOH}$, 9,4: 0,6) montre la disparition du composé de départ (R_f : 0,75) et l'apparition de deux spots plus polaires (5 (R_f : 0,5 et 0,16). Le mélange réactionnel est évaporé à sec sous vide (température du bain-marie : $<40^\circ\text{C}$).

Un nouveau contrôle par CCM, de la gomme obtenue, indique que le spot majoritaire précédent à R_f : 0,16 est devenu minoritaire au profit de celui à R_f : 0,5. On note également l'apparition d'un troisième spot, 10 de moindre importance, à R_f : 0,4. A ce stade, nous avons réalisé une « flash » chromatographie sur une aliquote de la gomme (20 mg) afin d'identifier les composés présents pour élucider ce phénomène:

- Avec un mélange d'éluants constitué de $\text{CH}_2\text{Cl}_2/\text{Et}_2\text{O}$ (5 : 5), on isole le produit de R_f : 0,5. L'étude de ses spectres (RMN ^1H et SM) montre, 15 sans ambiguïté, qu'il s'agit de la N-(2-méthyl- Δ^2 -thiazoliny)-4(R)-carbonyl)-S-acétylcystéamine **6** :

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 2,32 (s, 3H, SCOCH_3); 2,39 (d, $J = 1,3$ Hz, 3H, 2- CH_3 thiazoline); 3,05 (t app., $J = 6,4$ Hz, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,36-3,60 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,69 (dd, $J = 10,2$; 11,4 Hz, 1H, 5- H thiazoline); 20 3,85 (dd, $J = 7,2$; 11,4 Hz, 1H, 5'- H thiazoline); 5,08 (ddd, $J = 1,3$; 7,2; 10,2 Hz, 1H, 4- H thiazoline); 7,45-7,58 (m, 1H, NHCH_2).

SM : (FAB $^+$ /G-T) m/z 493 (2M+H) $^+$, 247 (M+H) $^+$.

- En augmentant la polarité du solvant d'élution ($\text{CH}_2\text{Cl}_2/\text{MeOH}$, 9,5 : 0,5), on isole le composé intermédiaire (R_f : 0,4). L'étude de ses spectres 25 (RMN ^1H et SM) montre qu'il s'agit de la I-152. Ses données physico-chimiques sont rapportées à la fin de cette description.

- La poursuite de la chromatographie avec des éluants plus polaires ($\text{CH}_2\text{Cl}_2/\text{MeOH}$ 5-20%) n'a pas permis d'obtenir le produit de R_f : 0,16. Ce composé qui est le premier formé dans la réaction de déprotection de 30 la fonction amine terminale du N-Boc de départ ne peut être que le trifluoroacétate de la N-(S-acétyl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine **5**.

* Tous les essais réalisés et contrôlés par CCM nous ont montré, dans nos conditions opérationnelles (temps nécessaire à la consommation totale du produit de départ, température et pH du milieu réactionnel), que **5**, qui est le premier formé lors de déprotection du N-Boc par le TFA, génère l'intermédiaire cyclique **6** qui s'hydrolyse ensuite lentement pour donner la I-152.

Ainsi, après ces différentes constatations, la gomme restante obtenue après évaporation du brut réactionnel a été solubilisée dans 150 ml de CH₂Cl₂ puis additonnée, à la température ambiante et sous forte agitation, de 5 ml d'eau. Après 6 h d'agitation, le contrôle par CCM ne montre plus qu'un seul spot correspondant au produit désiré. La phase organique est décantée et l'eau résiduelle est extraite avec du CH₂Cl₂ (3 x 10 ml). Les phases organiques sont ensuite rassemblées, séchées sur sulfate de sodium, filtrées et évaporées à sec sous vide. On recueille le composé attendu sous forme d'une pâte semi-cristalline. R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,4. Cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole sous forme de microcristaux incolores (245 mg, Rdt = ≥67%). F = 122-124°C. [α]_D²⁰ = -40° (c 0,87; CHCl₃).
RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,60 (dd, J = 7,6; 10,3 Hz, 1H, SH); 2,07 (s, 3H, NCOCH₃); 2,36 (s, 3H, SCOCH₃); 2,70 (ddd, J = 6,5; 10,3; 13,9 Hz, 1H, β Ha cys); 3,03 (t, J = 6,3 Hz, 2H, NCH₂CH₂S); 3,06 (ddd, J = 4,3; 7,6; 13,9 Hz, 1H, β Hb cys); 3,46 (td, J = 6,0; 6,3 Hz, 2H, NCH₂CH₂S); 4,59 (ddd, J = 4,3; 6,5; 7,9 Hz, 1H, α H cys); 6,52 (d, J = 7,9 Hz, 1H, NH cys); 6,75-6,90 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 529 (2M+H)⁺, 265 (M+H)⁺.

Analyse : C₉H₁₆N₂O₃S₂ (264)

Calc. % : C 40,91 H 6,06 N 10,61 S 24,24

Tr. % : 41,21 6,00 10,91 23,99

EXEMPLE 2: SYNTHÈSE DE DÉRIVÉS ACYLES DE LA N-(N-ACÉTYL-L-CYSTEINYL)-S-ACÉTYLCYSTEAMINE (I-152) OU DE SES DÉRIVÉS**2.1. N-(N,S-BIS-ACÉTYL-L-CYSTEINYL)-S-ACÉTYLCYSTEAMINE (I-176)**

5 (Méthode générale de S-acylation)

Une solution contenant 83 mg (0,31 mmole) de I-152 dans 1 ml de pyridine est agitée à 0 °C et additionnée de 90 µl (0,95 mmole) d'anhydride acétique. Le mélange réactionnel est maintenu 15 min à 0 °C puis on le laisse revenir à la température ambiante et on poursuit l'agitation durant 12 h. La solution est ensuite évaporée à sec sous vide et le résidu formé est repris avec 30 ml de CH₂Cl₂. La phase organique est lavée à l'eau (3 x 20 ml), séchée sur sulfate de sodium, filtrée et évaporée à sec sous vide. La gomme résiduelle est cristallisée dans de l'AcOEt et fournit 73 mg (Rdt = 75%) du composé attendu sous forme de plaquettes incolores. R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,46. F = 153-154 °C. [α]_D²⁰ = -33,7° (c 0,8; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 2,02 (s, 3H, NCOCH₃); 2,37, 2,39 (2s, 2 x 3H, 2 x SCOCH₃); 2,93, 3,12 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,24 (dd, J = 7,2; 14,5 Hz, 1H, β H_a cys); 3,31 (dd, J = 5,2; 14,5 Hz, 1H, β H_b cys); 3,39-3,49 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,54 (ddd, J = 5,3; 7,2; 7,3 Hz, 1H, α H cys); 6,44 (d, J = 7,3 Hz, 1H, NH cys); 6,83 (t, J = 5,1 Hz, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 613 (2M+H)⁺, 307 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₁H₁₈N₂O₄S₂ (306)

25 Calc. % : C 43,14 H 5,88 N 9,15 S 20,92

Tr. % : 42,95 5,96 8,93 20,64

2.2. N-(N-ACÉTYL-S-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-ACÉTYLCYSTEAMINE (I-177)

30

La réaction d'acylation de 85 mg (0,32 mmole) de I-152 est réalisée, selon la méthode générale précédemment décrite, en utilisant

137 μ l (1,30 mmole) de chlorure d'isobutyryle à la place de l'anhydride acétique. Le mélange visqueux obtenu, après évaporation à sec sous vide, est ensuite dilué avec 30ml de CH_2Cl_2 . La solution est ensuite lavée (eau, 10 ml; bicarbonate de sodium saturé et glacé, 10 ml; eau, 10 ml; acide citrique 0,1N glacé, 10 ml; eau, 3 x 10 ml), séchée sur sulfate de sodium, filtrée et évaporée à sec sous vide. Le produit d'acylation est isolé de la gomme obtenue par « flash » chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH_2Cl_2 /éther 50%). On recueille 60 mg (Rdt = 56%) du composé attendu. R_f (CH_2Cl_2 /MeOH, 9,4 : 0,6) : 0,6. Cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole sous forme de plaquettes incolores. $F = 116-118^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = -18,4^\circ$ (c 0,87; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,20 (d, $J = 6,9$ Hz, 6H, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$; 2,00 (s, 3H, NCOCH_3); 2,37 (s, 3H, SCOCH_3); 2,80 (hept, $J = 6,9$ Hz, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$; 2,93, 3,12 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,23-3,30 (m, 2H, β CH_2 cys); 3,38-3,49 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,46-4,57 (m, 1H, α H cys); 6,42 (d, $J = 7,3$ Hz, 1H, NH cys); 6,80 (t, $J = 5,2$ Hz, 1H, NHCH_2).

SM : (FAB $^+$ /G-T) m/z 669 (2M+H) $^+$, 335 (M+H) $^+$.

Analyse : $\text{C}_{13}\text{H}_{22}\text{N}_2\text{O}_4\text{S}_2$ (334)

Calc. % : C 46,71 H 6,59 N 8,38 S 19,16

Tr. % : 46,76 6,89 8,24 19,32

2.3. *N-(N-ACETYL-S-PIVALOYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYLCYSTEAMINE (I-178)*

La réaction d'acylation de 95 mg (0,36 mmole) de **I-152** est réalisée, selon la méthode générale précédemment décrite, en utilisant 176 μ l (1,44 mmole) de chlorure de pivaloyle à la place de l'anhydride acétique. Le mélange visqueux obtenu, après évaporation à sec sous vide, est ensuite dilué avec 30 ml de CH_2Cl_2 . La solution est ensuite lavée (eau, 10 ml; bicarbonate de sodium saturé et glacé, 10 ml; eau, 10 ml; acide citrique 0,1N glacé, 10 ml; eau, 3 x 10 ml), séchée sur sulfate de sodium, filtrée et évaporée à sec sous vide. Le produit d'acylation est isolé de la gomme obtenue par « flash » chromatographie sur colonne de

gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 50%). On recueille 70 mg (Rdt = 56%) du composé attendu. R_f (CH₂Cl₂/éther, 4 : 6) : 0,23. Cristallise dans un mélange d' AcOEt/éther de pétrole sous forme de plaquettes incolores. F = 92-94 °C. [α]_D²⁰ = -11,1° (c 1,08; CHCl₃).

- 5 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,25 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,00 (s, 3H, NCOCH₃); 2,37 (s, 3H, SCOCH₃); 2,94, 3,12 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,25 (d, J = 6,5 Hz, 2H, β CH₂ cys); 3,38-3,49 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,51 (td, J = 6,5, 7,3 Hz, 1H, α H cys); 6,42 (d, J = 7,3 Hz, 1H, NH cys); 6,80 (t, J = 5,2 Hz, 1H, NHCH₂).
- 10 SM : (FAB⁺/G-T) m/z 697 (2M+H)⁺, 349 (M+H)⁺.
Analyse : C₁₄H₂₄N₂O₄S₂ (348)
Calc. % : C 48,28 H 6,90 N 8,05 S 18,39
Tr. % : 48,32 6,95 7,94 18,43

15 **2.4. N-(N-ACETYL-S-TRITYL-L-CYSTEINYL)-S-ISOBUTYRYL-CYSTEAMINE (10)**

- La réaction de couplage de **7** (4,5 mmoles) avec le chlorhydrate de S-isobutyrylcystéamine [(composé obtenu selon les mêmes méthodes
20 que celles décrites par T. Wieland et E. Bokelman, *Ann. Chem.*, 1952, 576, 20-34; lors des synthèses des chlorhydrates des S-acétyl et S-benzoylcystéamines) F = 147-148°C] est réalisée selon la méthode B décrite dans la première voie de synthèse (exemple 1). Après les différents traitements, le composé attendu est isolé par "flash"
25 chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 30%). On recueille **10**, sous forme d'une mousse incolore, avec un rendement de 80%. R_f (AcOEt/éther de pétrole, 8 : 2) : 0,37. [α]_D²⁰ = +10° (c 1,1; CHCl₃).

- RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,16 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 1,90 (s, 3H, NCOCH₃); 2,49 (dd, J = 5,7; 12,9 Hz, 1H, β Ha cys); 2,70 (hept, J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂); 2,79 (dd, J = 6,4; 12,9 Hz, 1H, β Hb cys); 2,88-3,01
- 30

(m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,29-3,41 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,08-4,19 (m, 1H, α H cys); 5,76 (d, J = 7,7 Hz, 1H, NH cys); 6,36 (t, J = 5,5 Hz, 1H, NHCH₂); 7,15-7,35, 7,38-7,52 (2m, 15H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 535 (M+H)⁺.

5 Analyse : C₃₀H₃₄N₂O₃S₂ (534)

Calc. % : C 67,42 H 6,37 N 5,24

Tr. % : 67,25 6,58 5,30

2.5. N-(N-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-ISOBUTYRYLCYSTEAMINE (I-188)

10

Ce composé est obtenu par la S-détritylation de **10** (2,38 mmoles). Le protocole utilisé est le même que celui décrit dans l'exemple 1 pour la synthèse de la **I-152**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne
15 de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/MeOH 1,5%). On isole la **I-188**, sous forme d'une gomme semi-critalline incolore, avec un rendement de 57%.

R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,45. [α]_D²⁰ = -26,6° (c 1,09; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,21 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 1,61 (dd, J = 7,6; 10,3 Hz, 1H, SH); 2,09 (s, 3H, NCOCH₃); 2,70 (ddd, J = 6,4; 10,3;
20 13,8 Hz, 1H, β Ha cys); 2,77 (hept, J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂); 2,99-3,08 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,09 (ddd, J = 4,1; 7,6; 13,8 Hz, 1H, β Hb cys); 3,41-3,53 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,60 (ddd, J = 4,1; 6,4; 7,5 Hz, 1H, α H cys); 6,48 (d, J = 7,5 Hz, 1H, NH cys); 6,68-6,88 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 585 (2M+H)⁺, 293 (M+H)⁺.

25 Analyse : C₁₁H₂₀N₂O₃S₂ (292)

Calc. % : C 45,20 H 6,85 N 9,59

Tr. % : 45,31 7,09 9,41

2.6. *N*-(*N,S*-BIS-ACETYL-L-CYSTEINYL)-*S*-ISOBUTYRYLCYSTEAMINE (I-189)

La S-acylation de la **I-188** (0,32 mmole), avec de l'anhydride acétique, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 55%). On isole la **I-189** sous forme d'une gomme (Rdt = 64%) qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore. R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,58. F = 115-117°C. $[\alpha]_D^{20} = -20,2^\circ$ (c 1,04; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,20 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 2,02 (s, 3H, NCOCH₃); 2,38 (s, 3H, SCOCH₃); 2,78 (hept, J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂); 2,96-3,06 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,19-3,36 (m, 2H, CH₂ cys); 3,38-3,48 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,47-4,60 (m, 1H, α H cys); 6,37 (d, J = 7,1 Hz, 1H, NH cys); 6,70-6,83 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 669 (2M+H)⁺, 335 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₃H₂₂N₂O₄S₂ (334)

Calc. % :	C 46,71	H 6,59	N 8,38
Tr. % :	46,81	6,62	8,36

2.7. *N*-(*N*-ACETYL-*S*-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-*S*-ISOBUTYRYL-CYSTEAMINE (I-190)

La S-acylation de la **I-188** (0,32 mmole), avec du chlorure d'isobutyryle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther

50%). On isole la **I-190** sous forme d'une gomme (Rdt = 63%) qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore. R_f (CH₂Cl₂/éther, 3,5 : 6,5) : 0,34. F = 99-100°C. $[\alpha]_D^{20} = -9,1^\circ$ (c 0,88; CHCl₃).

5 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,20 (d, J = 6,9 Hz, 12H, C(CH₃)₂); 2,01 (s, 3H, NCOCH₃); 2,78 (hept, J = 6,9 Hz, 2H, CH(CH₃)₂); 2,92-3,10 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,26 (d, J = 6,4 Hz, 2H, CH₂ cys); 3,37-3,48 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,46-4,58 (m, 1H, α H cys); 6,38 (d, J = 7,3 Hz, 1H, NH cys); 6,73-6,83 (m, 1H, NHCH₂).

10 SM : (FAB⁺/G-T) m/z 725 (2M+H)⁺, 363 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₅H₂₆N₂O₄S₂ (362)

Calc. % : C 49,72 H 7,18 N 7,73

Tr. % : 49,57 7,19 7,68

15 **2.8. N-(N-ACETYL-S-PIVALOYL-L-CYSTEINYL)-S- ISOBUTYRYL-CYSTEAMINE (I-191)**

La S-acylation de la **I-188** (0,32 mmole), avec du chlorure d'isobutyryle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui cristallise dans un mélange d'AcOEt/ éther de pétrole en aiguilles incolores (Rdt = 68%). R_f (CH₂Cl₂/éther, 5 : 5) : 0,27. F = 103-104°C. $[\alpha]_D^{20} = -8,3^\circ$ (c 0,97; CHCl₃).

25 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,20 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 1,25 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,01 (s, 3H, NCOCH₃); 2,77 (hept, J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂); 2,94-3,08 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,25 (d, J = 6,4 Hz, 2H, CH₂ cys); 3,37-

3,49 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,44-4,57 (m, 1H, α H cys); 6,35 (d, J = 7,3 Hz, 1H, NH cys); 6,69-6,80 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 753 (2M+H)⁺, 377 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₆H₂₈N₂O₄S₂ (376)

5	Calc. % : C 51,06	H 7,45	N 7,45
	Tr. % : 51,16	7,53	7,44

2.9. N-(N-ACETYL-S-BENZOYL-L-CYSTEINYL)-S-ISOBUTYRYL-CYSTEAMINE (I-192)

10

La S-acylation de la **I-188** (0,32 mmole), avec du chlorure de benzoyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur
 15 colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 35%). On isole la **I-192** sous forme d'une gomme (Rdt = 63%) qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore. R_f (CH₂Cl₂/éther, 5 : 5) : 0,27. F = 137-138°C. $[\alpha]_D^{20} = +2,8^\circ$ (c 1,08; CHCl₃).

20 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,18 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 2,02 (s, 3H, NCOCH₃); 2,73 (hept, J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂); 2,96-3,06 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,39-3,49 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,50 (d, J = 6,2 Hz, 2H, CH₂ cys); 4,60-4,72 (m, 1H, α H cys); 6,59 (d, J = 7,3 Hz, 1H, NH cys); 6,85-6,97 (m, 1H, NHCH₂); 7,41-7,52, 7,57-7,65, 7,93-8,01 (3m, 5H, H
 25 aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 793 (2M+H)⁺, 397 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₈H₂₄N₂O₄S₂ (396)

Calc. % : C 54,55	H 6,06	N 7,07
Tr. % : 54,89	6,11	7,06

30

2.10. N-(N-ACETYL-S-TRITYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (11)

La réaction de couplage de **7** (7,4 mmoles) avec le chlorhydrate de
 5 S-pivaloylcystéamine [(composé obtenu selon les mêmes méthodes que
 celles décrites par T. Wieland et E. Bokelman, *Ann. Chem.*, 1952, 576,
 20-34 lors des synthèses des chlorhydrates des S-acétyl et S-
 benzoylcystéamines) F = 212-213°C] est réalisée selon la méthode B
 décrite dans la première voie de synthèse (exemple 1). Après les
 10 différents traitements, le composé attendu est isolé par "flash"
 chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther
 30%). On recueille **11**, sous forme d'une mousse incolore, avec un
 rendement de 86%. R_f (AcOEt/éther de pétrole, 7 : 3) : 0,5. [α]_D²⁰ =
 +8,5° (c 1,29; CHCl₃).

15 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,21 (s, 9H, C(CH₃)₃); 1,90 (s, 3H, NCOCH₃);
 2,49 (dd, J = 5,9; 12,9 Hz, 1H, □ Ha cys); 2,78 (dd, J = 6,5; 12,9 Hz, 1H,
 β Hb cys); 2,88-2,98 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,28-3,40 (m, 2H,
 NCH₂CH₂S); 4,06-4,19 (m, 1H, α H cys); 5,77 (d, J = 7,6 Hz, 1H, NH
 cys); 6,27-6,41 (m, 1H, NHCH₂); 7,16-7,35, 7,40-7,48 (2m, 15H, H
 20 aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 549 (M+H)⁺.

Analyse : C₃₁H₃₆N₂O₃S₂ (548)

Calc. % : C 67,88 H 6,57 N 5,11

Tr. % : 66,73 6,70 5,17

25

2.11. N-(N-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (I-193)

Ce composé est obtenu par la S-détritylation de **11** (4,57 mmoles).
 Le protocole utilisé est le même que celui décrit dans l'exemple 1 pour
 30 la synthèse de la **I-152**. Après les différents traitements, on recueille
 une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne

de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/MeOH 1,5%). On isole la **I-193**, sous forme d'une gomme semi-critalline incolore, avec un rendement de 60%.

R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,49. $[\alpha]_D^{20} = -20,2^\circ$ (c 0,94; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,24 (s, 9H, C(CH₃)₃); 1,61 (dd, J = 7,6; 10,3 Hz, 1H, SH); 2,08 (s, 3H, NCOCH₃); 2,70 (ddd, J = 6,4; 10,3; 13,9 Hz, 1H, β Ha cys); 2,97-3,09 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,08 (ddd, J = 4,1; 7,6; 13,9 Hz, 1H, β Hb cys); 3,40-3,52 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,60 (ddd, J = 4,1; 6,4; 7,8 Hz, 1H, α H cys); 6,49 (d, J = 7,8 Hz, 1H, NH cys); 6,69-6,82 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 613 (2M+H)⁺, 307 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₂H₂₂N₂O₃S₂ (306)

Calc. % : C 47,06 H 7,19 N 9,15

Tr. % : 47,37 7,23 9,22

2.12. N-(N,S-BIS-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (**I-194**)

La S-acylation de la **I-193** (0,33 mmole), avec de l'anhydride acétique, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 55%). On isole la **I-194** sous forme d'une gomme (Rdt = 71%) qui cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole en plaquettes incolores. R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,58. F = 112-114°C. $[\alpha]_D^{20} = -13,8^\circ$ (c 0,94; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,24 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,03 (s, 3H, NCOCH₃); 2,38 (s, 3H, SCONCH₃); 2,94-3,04 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,18-3,36 (m,

2H, CH₂ cys); 3,36-3,48 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,48-4,60 (m, 1H, α H cys); 6,40 (d, J = 7,5 Hz, 1H, NH cys); 6,71-6,83 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 697 (2M+H)⁺, 349 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₄H₂₄N₂O₄S₂ (348)

5	Calc. % : C 48,28	H 6,90	N 8,05
	Tr. % : 48,34	7,00	7,97

2.13. N-(N-ACETYL-S-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S- PIVALOYL-CYSTEAMINE (I-195)

10

La S-acylation de la **I-193** (0,32 mmole), avec du chlorure d'isobutyryle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents
 15 traitements, on recueille une gomme qui, après triturations dans de l'hexane, fournit une poudre incolore homogène sur CCM (Rdt = 56%).
 R_f (CH₂Cl₂/éther, 3,5 : 6,5) : 0,46. F = 101-102°C. $[\alpha]_D^{20} = -5,7^\circ$ (c 1,05; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,20 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 1,25 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,01 (s, 3H, NCOCH₃); 2,79 (hept, J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂);
 20 2,90-3,08 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,25 (d, J = 6,3 Hz, 2H, CH₂ cys); 3,35-3,47 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,46-4,58 (m, 1H, α H cys); 6,38 (d, J = 7,1 Hz, 1H, NH cys); 6,71-6,81 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 753 (2M+H)⁺, 377 (M+H)⁺.

25 Analyse : C₁₆H₂₈N₂O₄S₂ (376)

Calc. % : C 51,06	H 7,45	N 7,45
Tr. % : 51,20	7,49	7,46

2.14. N-(N-ACETYL-S-PIVALOYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (I-196)

La S-acylation de la **I-193** (0,34 mmole), avec du chlorure de pivaloyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui, après triturations dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 66%). R_f (CH_2Cl_2 /éther, 5 : 5) : 0,36. Cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole sous forme de microcristaux incolores. $F = 109-111^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = -4,4^\circ$ (c 0,91; CHCl_3). RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,24 (s, 18H, $\text{C}(\text{CH}_3)_3$); 2,00 (s, 3H, NCOCH_3); 2,90-3,08 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,24 (d, $J = 6,4$ Hz, 2H, CH_2 cys); 3,36-3,47 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,44-4,57 (m, 1H, α H cys); 6,38 (d, $J = 7,4$ Hz, 1H, NH cys); 6,68-6,88 (m, 1H, NHCH_2).

SM : ($\text{FAB}^+/\text{G-T}$) m/z 781 ($2\text{M}+\text{H}$) $^+$, 391 ($\text{M}+\text{H}$) $^+$.

Analyse : $\text{C}_{17}\text{H}_{30}\text{N}_2\text{O}_4\text{S}_2$ (390)

Calc. % : C 52,31 H 7,69 N 7,18

Tr. % : 52,47 7,70 7,14

2.15. N-(N-ACETYL-S-BENZOYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (I-197)

La S-acylation de la **I-193** (0,34 mmole), avec du chlorure de benzoyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH_2Cl_2 /éther 35%). On isole la **I-197** sous forme d'une gomme qui, après trituration dans de l'hexane, fournit

une poudre incolore (Rdt = 66%). R_f (CH₂Cl₂/éther, 5 : 5) : 0,33. F = 133-134°C. $[\alpha]_D^{20} = +5,10^\circ$ (c 0,98; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,21 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,01 (s, 3H, NCOCH₃); 2,90-3,08 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,33-3,52 (m, 4H, NCH₂CH₂S, CH₂ cys); 4,64-4,77 (m, 1H, α H cys); 6,76 (d, J = 7,4 Hz, 1H, NH cys); 7,06-7,22 (m, 1H, NHCH₂); 7,40-7,50, 7,55-7,63, 7,91-8,0 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 821 (2M+H)⁺, 411 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₉H₂₆N₂O₄S₂ (410)

10	Calc. % : C 55,61	H 6,34	N 6,83
	Tr. % : 55,29	6,35	6,75

2.16. N-(N-ACETYL-S-TRITYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYL-CYSTEAMINE (12)

15 La réaction de couplage de **7** (7,41 mmoles) est réalisée selon la méthode B décrite dans la première voie de synthèse (exemple 1): le chlorhydrate de S-acétylcystéamine a été remplacé par le chlorhydrate de S-benzoylcystéamine (T. Wieland et E. Bokelman, *Ann. Chem.*, 1952, 576, 20-34). Après les différents traitements, le composé attendu est
20 isolé par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 15%). On recueille **12**, sous forme d'une mousse incolore, avec un rendement de 62%. R_f (AcOEt/éther de pétrole, 7 : 3) : 0,42. $[\alpha]_D^{20} = +10,8^\circ$ (c 1,11; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,86 (s, 3H, NCOCH₃); 2,47 (dd, J = 5,7; 13,0 Hz, 1H, β H_a cys); 2,82 (dd, J = 6,4; 13,0 Hz, 1H, β H_b cys); 3,08-3,27 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,41-3,53 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,08-4,21 (m, 1H, α H cys); 5,67 (d, J = 7,7 Hz, 1H, NH cys); 6,34-6,46 (m, 1H, NHCH₂); 7,17-7,32, 7,37-7,45, 7,54-7,61, 7,89-7,96 (4m, 20H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 569 (M+H)⁺.

Analyse : C₃₃H₃₂N₂O₃S₂ (568)

Calc. % : C 69,72 H 5,63 N 4,93

Tr. % : 68,96 5,62 4,89

5 **2.17. N-(N-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYLCYSTEAMINE (I-198)**

Ce composé est obtenu par la S-détritylation de **12** (4,44 mmoles). Le protocole utilisé est le même que celui décrit dans l'exemple 1 pour la synthèse de la **I-152**. Après les différents traitements, on recueille
 10 une gomme qui est purifiée par " flash " chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 50%). On isole la **I-198**, sous forme d'un solide blanc, avec un rendement de 63%. R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,38. F = 128-130°C. [α]_D²⁰ = -24,7° (c 1,01; CHCl₃).

15 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,59 (dd, J = 7,6; 10,2 Hz, 1H, SH); 2,04 (s, 3H, NCOCH₃); 2,71 (ddd, J = 6,5; 10,2; 13,8 Hz, 1H, β Ha cys); 3,06 (ddd, J = 4,3; 7,6; 13,8 Hz, 1H, β Hb cys); 3,20-3,31 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,52-3,64 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,61 (ddd, J = 4,3; 6,5; 7,4 Hz, 1H, α H cys); 6,51 (d, J = 7,4 Hz, 1H, NH cys); 6,83-7,00 (m, 1H, NHCH₂); 7,43-7,52, 7,56-7,65, 7,92-8,00 (3m, 5H, H aromatiques).
 20

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 653 (2M+H)⁺, 327 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₄H₁₈N₂O₃S₂ (326)

Calc. % : C 51,53 H 5,52 N 8,59

Tr. % : 51,49 5,55 8,60

25

2.18. N-(N,S-BIS-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYLCYSTEAMINE (I-199)

La S-acylation de la **I-198** (0,34 mmole), avec de l'anhydride acétique, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple
 30 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit

pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/MeOH 1,5%). On isole la **I-199** sous forme d'une gomme (Rdt = 75%) qui cristallise de l'AcOEt en d'aiguilles incolores. R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,44. F = 166-168°C. $[\alpha]_D^{20} = -14,3^\circ$ (c 0,98; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,99 (s, 3H, NCOCH₃); 2,32 (s, 3H, SCOCH₃); 3,18-3,31 (m, 4H, NCH₂CH₂S, CH₂ cys); 3,48-3,61 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,49-4,62 (m, 1H, α H cys); 6,38 (d, J = 7,6 Hz, 1H, NH cys); 6,79-6,92 (m, 1H, NHCH₂); 7,42-7,51, 7,55-7,64, 7,93-8,01 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 737 (2M+H)⁺, 369 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₆H₂₀N₂O₄S₂ (368)

Calc. % : C 52,17 H 5,43 N 7,61

Tr. % : 52,33 5,45 7,68

2.19. N-(N-ACETYL-S-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYL-CYSTEAMINE (I-200)

La S-acylation de la **I-198** (0,30 mmole), avec du chlorure d'isobutyryle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 40%). On isole la **I-200** sous forme d'une gomme (Rdt = 79%) qui cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole en plaquettes incolores. R_f (CH₂Cl₂/éther, 3 : 7) : 0,2. F = 135-136°C. $[\alpha]_D^{20} = -6,7^\circ$ (c 1,2; CHCl₃).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,17 (d, $J = 6,9$ Hz, 6H, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$); 1,97 (s, 3H, NCOCH_3); 2,75 (hept, $J = 6,9$ Hz, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$); 3,19-3,30 (m, 4H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$, CH_2 cys); 3,46-3,62 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,49-4,61 (m, 1H, α H cys); 6,41 (d, $J = 7,4$ Hz, 1H, NH cys); 6,85-6,96 (m, 1H, NHCH₂); 7,41-7,52, 7,55-7,64, 7,90-8,02 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : ($\text{FAB}^+/\text{G-T}$) m/z 793 ($2\text{M}+\text{H}$) $^+$, 397 ($\text{M}+\text{H}$) $^+$.

Analyse : $\text{C}_{18}\text{H}_{24}\text{N}_2\text{O}_4\text{S}_2$ (396)

Calc. % :	C 54,54	H 6,06	N 7,07
Tr. % :	54,77	6,04	7,07

10

2.20. *N*-(*N*-ACETYL-*S*-PIVALOYL-*L*-CYSTEINYL)-*S*-BENZOYL-CYSTEAMINE (I-201)

La *S*-acylation de la **I-198** (0,30 mmole), avec du chlorure de pivaloyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH_2Cl_2 /éther 45%). On isole la **I-201** sous forme d'une gomme (Rdt = 83%) qui cristallise dans un mélange d'AcOEt/éther de pétrole en plaquettes incolores. R_f (CH_2Cl_2 /éther, 3 : 7) : 0,3. $F = 101-103^\circ\text{C}$. $[\alpha]_{\text{D}}^{20} = -3,8^\circ$ (c 1,05; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,22 (s, 9H, $\text{C}(\text{CH}_3)_3$); 1,96 (s, 3H, NCOCH_3); 3,19-3,30 (m, 4H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$, CH_2 cys); 3,46-3,62 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,47-4,58 (m, 1H, α H cys); 6,38 (d, $J = 7,2$ Hz, 1H, NH cys); 6,81-6,92 (m, 1H, NHCH₂); 7,42-7,52, 7,55-7,65, 7,90-8,02 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : ($\text{FAB}^+/\text{G-T}$) m/z 821 ($2\text{M}+\text{H}$) $^+$, 411 ($\text{M}+\text{H}$) $^+$.

Analyse : $\text{C}_{19}\text{H}_{26}\text{N}_2\text{O}_4\text{S}_2$ (410)

Calc. % :	C 55,61	H 6,34	N 6,83
-----------	---------	--------	--------

30

Tr. % : 55,73 6,29 6,85

2.21. N-(N-ACETYL-S-BENZOYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYL-CYSTEAMINE (I-202)

5

La S-acylation de la **I-198** (0,30 mmole), avec du chlorure de benzoyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/MeOH 1%). On isole la **I-202** sous forme d'une gomme (Rdt = 72%) qui cristallise de l'AcOEt en plaquettes incolores. R_f (CH₂Cl₂/MeOH, 9,5 : 0,5) : 0,66. F = 188-190°C. [α]_D²⁰ = +4,1° (c 0,98; CHCl₃).

15 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,99 (s, 3H, NCOCH₃); 3,19-3,28 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,49 (d, J = 6,1 Hz, 2H, CH₂ cys); 3,52-3,61 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,63-4,71 (m, 1H, α H cys); 6,56 (d, J = 7,2 Hz, 1H, NH cys); 6,92-7,08 (m, 1H, NHCH₂); 7,38-7,48, 7,52-7,62, 7,88-7,97 (3m, 10H, H aromatiques).

20 SM : (FAB⁺/G-T) m/z 861 (2M+H)⁺, 431 (M+H)⁺.

Analyse : C₂₁H₂₂N₂O₄S₂ (430)

Calc. % : C 58,60 H 5,12 N 6,51

Tr. % : 58,37 5,10 6,51

25 **2.22. N-ISOBUTYRYL-S-TRITYL-L-CYSTEINE (13)**

Ce composé a été synthétisé en adaptant, à la N-isobutyryl-L-cystéine, la méthode de tritylation décrite par K.-Y. Zee-Cheng et C. C. Cheng, *J. Med. Chem.*, 1970, 13, 414-418. Une suspension contenant 30 4,1 g (21,5 mmol) de N-isobutyryl-L-cystéine [(préparée selon H.

Brückner et coll., *J. Chromatogr.*, 1989, 476, 73-82), ($[\alpha]_D^{20} = +84^\circ$ (c 1; CHCl₃)), 5,6 g (21,5 mmoles) de triphénylméthanol et 16 ml d'acide acétique glacial est agitée à la température ambiante. Tout en maintenant la température à 20-25°C, le mélange est additionné, goutte à goutte, de 4,1 ml (32,2 mmoles) d'éthérate de BF₃. Après 3 h d'agitation, la solution marron obtenue est ensuite refroidie à 0 °C puis additionnée de 70 ml d'une solution aqueuse d'acétate de sodium et de 140 ml d'eau. A la fin des ajouts, il y a prise en masse du mélange réactionnel sous forme d'un gel. Ce mélange est abandonné une nuit à 0 °C puis est ensuite additionné, sous forte agitation, de 150 ml d'eau glacée et de 120 ml d'éther. La phase étherée est décantée et les eaux résiduelles sont lavées avec 4 x 80 ml d'éther. Les phases organiques sont rassemblées, lavées avec 4 x 60 ml d'eau glacée, séchées sur sulfate de sodium, filtrées et évaporées à sec sous vide. Le produit brut obtenu est purifié par lavages successifs avec de l'hexane (5 x 50 ml) pour fournir **13**, sous forme d'une gomme homogène sur CCM avec un rendement de 81%. R_f (CH₂Cl₂/MeOH/AcOH, 9,4 : 0,6 : 0,07) : 0,53.

$[\alpha]_D^{20} = +21,4^\circ$ (c 1,12; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,12; 1,14 (2d, J = 2 x 6,9 Hz, 2 x 3H, C(CH₃)₂); 2,24-2,42 (m, 1H, CH(CH₃)₂); 2,64-2,28 (m, 2H, CH₂); 4,31-4,43 (m, 1H, α H); 5,67-6,15 (m large, 1H, CO₂H); 5,90 (d, J = 7,1 Hz, 1H, NH recouvrant partiellement le m à 5,67-6,15); 7,18-7,33, 7,37-7,46, (2m, 15H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 867 (2M+H)⁺, 431 (M+H)⁺; (FAB⁻/G-T) m/z 865 (2M-H)⁻, 432 (M-H)⁻.

Analyse : C₂₆H₂₇NO₃S (433)

Calc. % :	C 72,06	H 6,24	N 3,23
Tr. % :	72,24	6,22	3,28

2.23. N-(N-ISOBUTYRYL-S-TRITYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYL-CYSTEAMINE (14)

La réaction de couplage de **13** (3,93 mmoles) avec le chlorhydrate
 5 de S-acétylcystéamine est réalisée selon la méthode B décrite dans la
 première voie de synthèse (exemple 1). Après les différents traitements,
 le composé attendu est isolé par "flash" chromatographie sur colonne
 de gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 60%). On recueille **14**,
 sous forme d'une mousse incolore, avec un rendement de 67%. R_f
 10 (AcOEt/éther de pétrole, 6 : 4) : 0,5. $[\alpha]_D^{20} = +9,3^\circ$ (c 0,97; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,10 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 2,18-2,36
 (m, 1H, CH(CH₃)₂); 2,29 (s, 3H, SCOCH₃ recouvrant partiellement le m
 à 2,18-2,36); 2,50 (dd, J = 5,6; 12,8 Hz, 1H, β H_a cys); 2,72 (dd, J = 6,7;
 12,8 Hz, 1H, β H_b cys); 2,88-3,01 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,29-3,41 (m,
 15 2H, NCH₂CH₂S); 4,06-4,19 (m, 1H, α H cys); 5,82 (d, J = 7,4 Hz, 1H,
 NH cys); 6,42 (t, J = 5,5 Hz, 1H, NHCH₂); 7,17-7,35, 7,39-7,48 (2m,
 15H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 535 (M+H)⁺.

Analyse : C₃₀H₃₄N₂O₃S (534)

20	Calc. % :	C 67,42	H 6,37	N 5,24
	Tr. % :	67,05	6,72	5,30

2.24. N-(N-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYL-CYSTEAMINE (I-203)

25 Ce composé est obtenu par la S-détritylation de **14** (2,56 mmoles).
 Le protocole utilisé est le même que celui décrit dans l'exemple 1 pour
 la synthèse de la **I-152**. Après les différents traitements, on recueille
 une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne
 de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 30%). On isole la **I-203**, sous

forme d'un solide blanc, avec un rendement de 70%. R_f (CH_2Cl_2 /éther, 5 : 5) : 0,44. $F = 117-120^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = -36,5^\circ$ (c 1,04; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,19, 1,20 (2d, $J = 2 \times 6,9$ Hz, $2 \times 3\text{H}$, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$); 1,62 (dd, $J = 7,5$; 10,3 Hz, 1H, SH); 2,37 (s, 3H, SCOCH_3);
 5 2,47 (hept, $J = 6,9$ Hz, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$); 2,72 (ddd, $J = 6,5$; 10,3; 13,9 Hz, 1H, β Ha cys); 3,00-3,08 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,06 (ddd, $J = 4,2$; 7,5; 13,9 Hz, 1H, β Hb cys); 3,41-3,53 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,61 (ddd, $J = 4,2$; 6,5; 7,4 Hz, 1H, α H cys); 6,46 (d, $J = 7,4$ Hz, 1H, NH cys); 6,72-6,85 (m, 1H, NHCH_2).

10 SM : ($\text{FAB}^+/\text{G-T}$) m/z 293 ($\text{M}+\text{H}$) $^+$.

Analyse : $\text{C}_{11}\text{H}_{20}\text{N}_2\text{O}_3\text{S}_2$ (292)

Calc. % :	C 45,20	H 6,84	N 9,59
Tr. % :	45,22	7,11	9,69

15 **2.25. *N*-(*N*-ISOBUTYRYL-*S*-ACETYL-*L*-CYSTEINYL)-*S*-ACETYLCYSTEAMINE (I-204)**

La S-acylation de la **I-203** (0,34 mmole), avec de l'anhydride acétique, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple
 20 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH_2Cl_2 /éther 50%). On isole la **I-204** sous forme semi-cristalline ($R_{dt} = 75\%$) qui, après trituration dans de
 25 l'hexane, fournit une poudre incolore. R_f (CH_2Cl_2 /éther, 2 : 8) : 0,43. $F = 125-127^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = -22,9^\circ$ (c 1,05; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,16 (d, $J = 6,9$ Hz, 6H, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$); 2,34-2,47 (m, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$); 2,36, 2,38 (2s, $2 \times 3\text{H}$, $2 \times \text{SCOCH}_3$ recouvrant partiellement le m à 2,34-2,47); 2,97-3,06 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,26-

3,32 (m, 2H, CH₂ cys); 3,38-3,48 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,47-4,58 (m, 1H, α H cys); 6,39 (d, J = 7,3 Hz, 1H, NH cys); 6,80-6,91 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 669 (2M+H)⁺, 335 (M+H)⁺.

5 Analyse : C₁₃H₂₂N₂O₄S₂ (334)

Calc. % : C 46,71 H 6,59 N 8,38

Tr. % : 46,76 6,90 8,35

2.26. *N-(N,S-Bis-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYLCYSTEAMINE* 10 **(I-205)**

La S-acylation de la **I-203** (0,32 mmole), avec du chlorure d'isobutyryle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents
15 traitements, on recueille une huile qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 70%). On isole la **I-205** sous forme d'une gomme incolore (Rdt = 56%). R_f (AcOEt/éther de pétrole, 4 : 6) : 0,20. [α]_D²⁰ = -17,3° (c 1,1; CHCl₃).

20 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,16 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂ de N-*i*-but.); 1,20, 1,21 (2d, J = 2 x 6,9 Hz, 2 x 3H, C(CH₃)₂ de S-*i*-but.); 2,33-2,46 (m, 1H, CH(CH₃)₂ de N-*i*-but); 2,36 (s, 3H, SCOCH₃ recouvrant partiellement le m à 2,33-2,46); 2,79 (hept app., J = 6,9 Hz, 1H CH(CH₃)₂ de S-*i*-but); 2,97-3,07 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,25 (dd, J = 5,0;
25 13,8 Hz, 1H, β Ha cys); 3,32 (dd, J = 7,5; 13,8 Hz, 1H, β Hb cys); 3,38-3,48 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,45-4,57 (m, 1H, α H cys); 6,44 (d, J = 7,1 Hz, 1H, NH cys); 6,86-6,97 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 725 (2M+H)⁺, 363 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₅H₂₆N₂O₄S₂ (362)

30 Calc. % : C 49,72 H 7,18 N 7,73

Tr. % :	49,87	7,36	7,80
---------	-------	------	------

2.27. N-(N-ISOBUTYRYL-S-PIVALOYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYLCYSTEAMINE (I-206)

5

La S-acylation de la **I-203** (0,31 mmole), avec du chlorure de pivaloyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par " flash " chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 50%). On isole la **I-206** sous forme semi-cristalline (Rdt = 60%) qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore. R_f (AcOEt/éther de pétrole, 4 : 6) : 0,3. F = 101-103°C. $[\alpha]_D^{20} = -19,3^\circ$ (c 1,09; CHCl₃).

15 RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,15 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 1,24 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,30-2,45 (m, 1H, CH(CH₃)₂); 2,36 (s, 3H, SCOCH₃ recouvrant partiellement le m à 2,30-2,45); 2,96-3,07 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,23 (dd, J = 5,3; 13,8 Hz, 1H, β Ha cys); 3,30 (dd, J = 6,9; 13,8 Hz, 1H, β Hb cys); 3,37-3,49 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,44-4,57 (m, 1H, α H cys); 6,44 (d, J = 7,1 Hz, 1H, NH cys); 6,85-6,98 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 753 (2M+H)⁺, 377 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₆H₂₈N₂O₄S₂ (376)

Calc. % :	C 51,06	H 7,45	N 7,45
25 Tr. % :	50,98	7,72	7,54

2.28. N-(N-ISOBUTYRYL-S-BENZOYL-L-CYSTEINYL)-S-ACETYLCYSTEAMINE (I-207)

30 La S-acylation de la **I-203** (0,31 mmole), avec du chlorure de benzoyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple

2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 75%). On isole
 5 la **I-207** sous forme d'un solide incolore (Rdt = 55%) qui cristallise de l'éther en microcristaux incolores. R_f (CH_2Cl_2 /éther, 7,5 : 2,5) : 0,45. $F = 135-137^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = +3,5^\circ$ (c 1,16; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,12, 1,14 (2d, $J = 2 \times 6,9$ Hz, $2 \times 3\text{H}$, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$); 2,30-2,47 (m, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$); 2,33 (s, 3H, SCOCH_3
 10 recouvrant partiellement le m à 2,30-2,47); 2,98-3,07 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,40-3,58 (m, 4H, CH_2 cys, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,59-4,70 (m, 1H, α H cys); 6,59 (d, $J = 7,1$ Hz, 1H, NH cys); 6,93-7,04 (m, 1H, NHCH_2); 7,41-7,53, 7,57-7,61, 7,92-8,01 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : ($\text{FAB}^+/\text{G-T}$) m/z 793 ($2\text{M}+\text{H}$) $^+$, 397 ($\text{M}+\text{H}$) $^+$.

15 Analyse : $\text{C}_{18}\text{H}_{24}\text{N}_2\text{O}_4\text{S}_2$ (396)

Calc. % :	C 54,54	H 6,06	N 7,07
Tr. % :	54,51	6,20	7,07

2.29. *N*-(*N*-ISOBUTYRYL-*S*-TRITYL-*L*-CYSTEINYL)-*S*-

20 *ISOBUTYRYLCYSTEAMINE* (15)

La réaction de couplage de **13** (3,93 mmoles) avec le chlorhydrate de *S*-isobutyrylcystéamine est réalisée selon la méthode B décrite dans la première voie de synthèse (exemple 1). Après les différents
 25 traitements, le composé attendu est isolé par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 65%). On recueille **15**, sous forme d'une mousse incolore, avec un rendement de 75%. R_f (AcOEt/éther de pétrole, 5 : 5) : 0,6. $[\alpha]_D^{20} = +7,9^\circ$ (c 1,27; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,107; 1,110; 1,159; 1,162 (4d, $J = 4 \times 6,9$ Hz, $4 \times 3\text{H}$, $2 \times \text{C}(\text{CH}_3)_2$); 2,17-2,32 (m, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$ de N-*i*-but.); 2,51 (dd, $J = 5,7$; 12,8 Hz, 1H, β Ha cys); 2,63-2,79 (m, 1H $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$ de S-*i*-but.); 2,72(dd, $J = 6,8$; 12,8 Hz, 1H, β Hb cys recouvrant partiellement le m à 2,63-2,79); (2,88-2,98 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,29-3,40 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,07-4,19 (m, 1H, α H cys); 5,81 (d, $J = 7,3$ Hz, 1H, NH cys); 6,32-6,43 (m, 1H, NHCH_2); 7,18-7,35, 7,39-7,47 (2m, 15H, H aromatiques).

SM : $(\text{FAB}^+/\text{G-T}) m/z 563 (\text{M}+\text{H})^+$.

10 Analyse : $\text{C}_{32}\text{H}_{38}\text{N}_2\text{O}_3\text{S}_2$ (562)

Calc. % :	C 68,33	H 6,76	N 4,98
Tr. % :	68,27	6,71	4,88

15 **2.30. N-(N-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-ISOBUTYRYLCYSTEAMINE (I-208)**

Ce composé est obtenu par la S-détritylation de **15** (2,75 mmoles). Le protocole utilisé est le même que celui décrit dans l'exemple 1 pour la synthèse de la **I-152**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH_2Cl_2 /éther 25%). On isole la **I-208** sous forme d'une gomme qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 69%). R_f (CH_2Cl_2 /éther, 5 : 5) : 0,39. $F = 125-127^\circ\text{C}$. $[\alpha]_{\text{D}}^{20} = -25,7^\circ$ (c 1,05; CHCl_3).

25 RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,19, 1,20 (2d, $J = 2 \times 6,9$ Hz, $2 \times 6\text{H}$, $2 \times \text{C}(\text{CH}_3)_2$); 1,62 (dd, $J = 7,5$; 10,3 Hz, 1H, SH); (2,41-2,54 (m, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$ de N-*i*-but.); 2,70-2,84 (m, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$ de S-*i*-but.); 2,72(ddd, $J = 6,5$; 10,3; 13,7 Hz, 1H, β Ha cys recouvrant partiellement le m à 2,70-2,84); 2,98-3,14 (m, 3H, β Hb cys, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,42-3,53

(m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,54-4,66 (m, 1H, α H cys); 5,81 (d, J = 7,4 Hz, 1H, NH cys); 6,74-6,85 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 641 (2M+H)⁺, 321 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₃H₂₄N₂O₃S₂ (320)

5	Calc. % :	C 48,75	H 7,50	N 8,75
	Tr. % :	48,45	7,82	8,75

2.31. N-(N-ISOBUTYRYL-S-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-ISOBUTYRYLCYSTEAMINE (I-209)

10

La S-acylation de la **I-208** (0,28 mmole), avec de l'anhydride acétique, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements on recueille une gomme qui, après triturations dans de l'hexane, fournit une poudre incolore homogène sur CCM avec un rendement de 80%. R_f (CH₂Cl₂/éther, 5 : 5) : 0,55. F = 100-102°C. $[\alpha]_D^{20} = -22,9^\circ$ (c 0,92; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,15, 1,20 (2d, J = 2 x 6,9 Hz, 2 x 6H, 2 x C(CH₃)₂); (2,34-2,47 (m, 1H, CH(CH₃)₂ de N-*i*-but.); 2,37 (s, 3H, SCOCH₃ recouvrant partiellement le m à 2,34-2,47); 2,69-2,82 (m, 1H, CH(CH₃)₂ de S-*i*-but.); 2,95-3,05 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,26-3,32 (m, 2H, CH₂ cys); 3,37-3,47 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,47-4,59 (m, 1H, α H cys); 6,39 (d, J = 7,1 Hz, 1H, NH cys); 6,79-6,90 (m, 1H, NHCH₂).

25 SM : (FAB⁺/G-T) m/z 725 (2M+H)⁺, 363 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₅H₂₆N₂O₄S₂ (362)

	Calc. % :	C 49,72	H 7,18	N 7,73
	Tr. % :	49,47	7,41	7,70

2.31. N-(N,S-BIS-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-ISOBUTYRYLCYSTEAMINE (I-210)

La S-acylation de la **I-208** (0,28 mmole), avec du chlorure d'isobutyryle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 25%). On isole la **I-210** sous forme d'une gomme qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 63%). R_f (CH₂Cl₂/éther, 5 : 5) : 0,68. F = 94-96°C. $[\alpha]_D^{20} = -11^\circ$ (c 0,91; CHCl₃). RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,154, 1,158, 1,199, 1,202 (4d, J = 4 x 6,9 Hz, 2 x 3H, 2 x 6H, 3 x C(CH₃)₂); (2,32-2,46 (m, 1H, CH(CH₃)₂ de N-*i*-but.); 2,69-2,86 (m, 2H, 2 x CH(CH₃)₂ de 2 x S-*i*-but); 2,93-3,07 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,25 (dd, J = 5,0; 14,5 Hz, 1H, β *Ha* cys); 3,32 (dd, J = 7,7; 14,5 Hz, 1H, β *Hb* cys); 3,38-3,47 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,45-4,56 (m, 1H, α *H* cys); 6,42 (d, J = 7,4 Hz, 1H, NH cys); 6,82-6,92 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 781 (2M+H)⁺, 391 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₇H₃₀N₂O₄S₂ (390)

Calc. % :	C 52,31	H 7,69	N 7,18
Tr. % :	52,02	8,02	7,21

2.32. N-(N-ISOBUTYRYL-S-BENZOYL-L-CYSTEINYL)-S-ISOBUTYRYLCYSTEAMINE (I-211)

La S-acylation de la **I-208** (0,29 mmole), avec du chlorure de benzoyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit

pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 35%). On isole la **I-210** sous forme d'une gomme qui, après trituration dans de l'éther de pétrole, fournit une poudre incolore (Rdt = 86%). R_f (CH₂Cl₂/éther, 6 : 4) : 0,52. F = 155-157°C. $[\alpha]_D^{20} = +7,0^\circ$ (c 1; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,12, 1,15, 1,18, (3d, J = 3 x 6,9 Hz, 2 x 3H, 1 x 6H, 2 x C(CH₃)₂); (2,36-2,46 (m, 1H, CH(CH₃)₂ de N-*i*-but.); 2,68-2,80 (m, 1H, CH(CH₃)₂ de S-*i*-but); 2,95-3,05 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,40-3,62 (m, 4H, CH₂ cys, NCH₂CH₂S); 4,56-4,69 (m, 1H, α H cys); 6,54 (d, J = 7,0 Hz, 1H, NH cys); 6,84-6,95 (m, 1H, NHCH₂); 7,42-7,51, 7,57-7,65, 7,94-8,01 (m, 5H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 849 (2M+H)⁺, 425 (M+H)⁺.

Analyse : C₂₀H₂₈N₂O₄S₂ (424)

15	Calc. % :	C 56,60	H 6,60	N 6,60
	Tr. % :	56,42	6,79	6,63

2.33. N-(N-ISOBUTYRYL-S-TRITYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (16)

20

La réaction de couplage de **13** (3,93 mmoles) avec le chlorhydrate de S-pivaloylcystéamine est réalisée selon la méthode B décrite dans la première voie de synthèse (exemple 1). Après les différents traitements, le composé attendu est isolé par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 70%). On recueille **16** sous forme d'une mousse qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 88%). R_f (CH₂Cl₂/éther, 6 : 4) : 0,82. F = 85-88°C. $[\alpha]_D^{20} = +5,9^\circ$ (c 1,02; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,11 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 1,21 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,20-2,38 (m, 1H, CH(CH₃)₂); 2,51 (dd, J = 5,6; 12,9 Hz, 1H,

30

β Ha cys); 2,72(dd, $J = 6,7$; 12,9 Hz, 1H, β Hb cys); 2,84-2,96 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,27-3,39 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,03-4,17 (m, 1H, α H cys); 5,78 (d, $J = 7,4$ Hz, 1H, NH cys); 6,22-6,34 (m, 1H, NHCH_2); 7,18-7,35, 7,38-7,48 (2m, 15H, H aromatiques).

5 SM : $(\text{FAB}^+/\text{G-T}) m/z 577 (\text{M}+\text{H})^+$.

Analyse : $\text{C}_{33}\text{H}_{40}\text{N}_2\text{O}_3\text{S}_2$ (576)

Calc. % : C 68,75 H 6,94 N 4,86

Tr. % : 68,49 6,98 4,93

10 **2.34. *N*-(*N*-ISOBUTYRYL -*L*-CYSTEINYL)-*S*-PIVALOYL CYSTEAMINE (I-214)**

Ce composé est obtenu par la S-détritylation de **16** (2,78 mmoles). Le protocole utilisé est le même que celui décrit dans l'exemple 1 pour la synthèse de la **I-152**. Après les différents traitements, on recueille
15 une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH_2Cl_2 /éther 22%). On isole la **I-214** sous forme d'une gomme qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 70%). R_f (CH_2Cl_2 /éther, 5 : 5) : 0,46. $F = 120$ - 122°C . $[\alpha]_D^{20} = -25^\circ$ (c 1,04; CHCl_3).

20 RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,194, 1,198 (2d, $J = 2 \times 6,9$ Hz, $2 \times 3\text{H}$, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$); 1,23 (s, 9H, $\text{C}(\text{CH}_3)_3$); 1,61 (dd, $J = 7,6$; 10,2 Hz, 1H, SH); 2,47 (hept app., $J = 6,9$ Hz, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$); 2,72(ddd, $J = 6,5$; 10,2; 13,8 Hz, 1H, β Ha cys); 2,95-3,13 (m, 3H, β Hb cys, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,40-3,52 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,54-4,66 (m, 1H, α H cys); 6,49 (d, $J = 7,5$
25 Hz, 1H, NH cys); 6,73-6,88 (m, 1H, NHCH_2).

SM : $(\text{FAB}^+/\text{G-T}) m/z 669 (2\text{M}+\text{H})^+$, 335 $(\text{M}+\text{H})^+$.

Analyse : $\text{C}_{14}\text{H}_{26}\text{N}_2\text{O}_3\text{S}_2$ (334)

Calc. % : C 50,30 H 7,78 N 8,38

Tr. % : 50,19 7,92 8,35

2.35. N-(N-ISOBUTYRYL-S-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (I-215)

La S-acylation de la **I-214** (0,27 mmole), avec de l'anhydride acétique, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements on recueille une gomme qui, après triturations dans de l'hexane, fournit une poudre incolore homogène sur CCM avec un rendement de 80%. R_f (CH₂Cl₂/éther, 6 : 4) : 0,45. F = 112-114°C. $[\alpha]_D^{20} = -18,8^\circ$ (c 0,9; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,16 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 1,24 (s, 9H, C(CH₃)₃); (2,31-2,49 (m, 1H, CH(CH₃)₂); 2,37 (s, 3H, SCOCH₃ recouvrant partiellement le m à 2,31-2,49); 2,88-3,08 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,25-3,34 (m, 2H, CH₂ cys); 3,35-3,47 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,48-4,60 (m, 1H, α H cys); 6,38 (d, J = 7,3 Hz, 1H, NH cys); 6,74-6,89 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 377 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₅H₂₈N₂O₄S₂ (376)

20	Calc. % :	C 51,06	H 7,45	N 7,45
	Tr. % :	50,97	7,81	7,47

2.36. N-(N,S-BIS-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (I-216)

La S-acylation de la **I-214** (0,26 mmole), avec du chlorure d'isobutyryle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 15%). On isole la **I-216** sous forme d'une gomme qui, après trituration

dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 78%). R_f (CH₂Cl₂/éther, 6 : 4) : 0,61. F = 105-107°C. $[\alpha]_D^{20} = -12,2^\circ$ (c 1,07; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,154, 1,157, 1,196, 1,201 (4d, J = 4 x 6,9 Hz, 4 x 3H, 2 x C(CH₃)₂); 1,24 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,39 (hept app., J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂ de N-*i*-but); 2,79 (hept app., J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂ de S-*i*-but); 2,87-3,08 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,25 (dd, J = 5,2; 14,5 Hz, 1H, β *Ha* cys); 3,32 (dd, J = 7,5, 14,5 Hz, 1H, β *Hb* cys); 3,37-3,47 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,46-4,59 (m, 1H, α *H* cys); 6,43 (d, J = 7,0 Hz, 1H, NH cys); 6,81-6,93 (m, 1H, NHCH₂).

SM : (FAB⁺/G-T) *m/z* 809 (2M+H)⁺, 405 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₈H₃₂N₂O₄S₂ (404)

Calc. % :	C 53,47	H 7,92	N 6,93
Tr. % :	53,33	8,09	6,95

2.37. N-(N-ISOBUTYRYL-S-PIVALOYL-L-CYSTEINYL)-S-PIVALOYL-CYSTEAMINE (I-217)

La S-acylation de la **I-214** (0,26 mmole), avec du chlorure de pivaloyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements on recueille une gomme qui, après triturations dans de l'hexane, fournit une poudre incolore homogène sur CCM avec un rendement de 55%. R_f (CH₂Cl₂/éther, 6 : 4) : 0,63. F = 106-108°C. $[\alpha]_D^{20} = -10,2^\circ$ (c 1,18; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,151, 1,157, (2d, J = 2 x 6,9 Hz, 2 x 3H, C(CH₃)₂); 1,240, 1,244 (2s, 2 x 9H, 2 x C(CH₃)₃); 2,38 (hept app., J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂); 2,86-3,07 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,24 (dd, J =

5,0; 14,2 Hz, 1H, β Ha cys); 3,30 (dd, $J = 6,5, 14,2$ Hz, 1H, β Hb cys); 3,33-3,48 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,42-4,54 (m, 1H, α H cys); 6,39 (d, $J = 7,0$ Hz, 1H, NH cys); 6,74-6,86 (m, 1H, NHCH_2).

SM : $(\text{FAB}^+/\text{G-T}) m/z 837 (2\text{M}+\text{H})^+, 419 (\text{M}+\text{H})^+$.

5 Analyse : $\text{C}_{19}\text{H}_{34}\text{N}_2\text{O}_4\text{S}_2$ (418)

Calc. % :	C 54,81	H 8,17	N 6,73
-----------	---------	--------	--------

Tr. % :	54,50	8,27	6,74
---------	-------	------	------

2.38. *N-(N-ISOBUTYRYL-S-BENZOYL-L-CYSTEINYL)-S-*

10 *PIVALOYL-CYSTEAMINE (I-218)*

La S-acylation de la **I-214** (0,26 mmole), avec du chlorure de benzoyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit
15 pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH_2Cl_2 /éther 25%). On isole la **I-218** sous forme d'une gomme qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 73%). R_f (CH_2Cl_2 /éther, 5 : 5) : 0,57. $F =$
20 $123-124^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = +8,7^\circ$ (c 0,92; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,12, 1,14, (2d, $J = 2 \times 6,9$ Hz, $2 \times 3\text{H}$, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$); 1,22 (s, 9H, $\text{C}(\text{CH}_3)_3$); 2,40 (hept app., $J = 6,9$ Hz, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$); 2,89-3,09 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,37-3,61 (m, 4H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$, CH_2 cys); 4,57-4,70 (m, 1H, α H cys); 6,55 (d, $J = 7,3$ Hz,
25 1H, NH cys); 6,84-6,94 (m, 1H, NHCH_2); 7,41-7,52, 7,55-7,66, 7,92-8,01 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : $(\text{FAB}^+/\text{G-T}) m/z 877 (2\text{M}+\text{H})^+, 439 (\text{M}+\text{H})^+$.

Analyse : $\text{C}_{21}\text{H}_{30}\text{N}_2\text{O}_4\text{S}_2$ (438)

Calc. % :	C 57,53	H 6,85	N 6,39
-----------	---------	--------	--------

30 Tr. % :	57,53	6,89	6,37
------------	-------	------	------

2.39. N-(N-ISOBUTYRYL-S-TRITYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYLCYSTEAMINE (17)

La réaction de couplage de **13** (3,93 mmoles) avec le chlorhydrate
 5 de S-benzoylcystéamine est réalisée selon la méthode B décrite dans la
 première voie de synthèse (exemple 1). Après les différents traitements,
 le composé attendu est isolé par "flash" chromatographie sur colonne de
 gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 70%). On recueille **17** sous
 forme d'une mousse qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une
 10 mousse incolore (Rdt = 77%). R_f (CH₂Cl₂/éther, 6 : 4) : 0,76. $[\alpha]_D^{20} =$
 $+7,8^\circ$ (c 1,03; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,09 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂); 2,18-2,31
 (m, 1H, CH(CH₃)₂); 2,51 (dd, J = 5,6; 12,9 Hz, 1H, β Ha cys); 2,74 (dd, J
 = 6,7, 12,9 Hz, 1H, β Hb cys); 3,07-3,25 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,40-3,51
 15 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,07-4,19 (m, 1H, α H cys); 5,74 (d, J = 7,6 Hz,
 1H, NH cys); 6,35-6,45 (m, 1H, NHCH₂); 7,17-7,33, 7,38-7,47, 7,53-
 7,62, 7,89-7,96 (4m, 20H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 597 (M+H)⁺.

Analyse : C₃₅H₃₆N₂O₃S₂ (596)

20	Calc. % :	C 70,47	H 6,04	N 4,70
	Tr. % :	70,14	6,10	4,79

2.40. N-(N-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYLCYSTEAMINE (I-219)

25

Ce composé est obtenu par la S-détritylation de **17** (2,68 mmoles).
 Le protocole utilisé est le même que celui décrit dans l'exemple 1 pour
 la synthèse de la **I-152**. Après les différents traitements, on recueille
 une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne
 30 de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 25%). On isole la **I-219** sous

forme d'une gomme qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 58%). R_f (CH_2Cl_2 /éther, 6 : 4) : 0,35. $F = 127-130^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = -20,8^\circ$ (c 1,06; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,17, 1,18, (2d, $J = 2 \times 6,9$ Hz, $2 \times 3\text{H}$, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$); 1,59 (dd, $J = 7,5$; $10,3$ Hz, 1H, SH) ; 2,44 (hept app., $J = 6,9$ Hz, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$) ; 2,70 (ddd, $J = 6,5$, $10,3$, $13,8$ Hz, 1H, β Ha cys); 3,07 (ddd, $J = 4,2$, $7,5$, $13,8$ Hz, 1H, β Hb cys); 3,17-3,34 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 3,53-3,64 (m, 2H, $\text{NCH}_2\text{CH}_2\text{S}$); 4,62 (ddd, $J = 4,2$, $6,5$, $8,0$ Hz, 1H, α H cys); 6,47 (d, $J = 8,0$ Hz, 1H, NH cys); 6,80-6,91 (m, 1H, NHCH_2); 7,42-7,53, 7,56-7,65, 7,92-8,01 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : (FAB $^+$ /G-T) m/z 709 ($2\text{M}+\text{H}$) $^+$, 355 ($\text{M}+\text{H}$) $^+$.

Analyse : $\text{C}_{16}\text{H}_{22}\text{N}_2\text{O}_3\text{S}_2$ (354)

Calc. % :	C 54,23	H 6,21	N 7,91
Tr. % :	54,20	6,18	7,94

15

2.41. N-(N-ISOBUTYRYL-S-ACETYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYL-CYSTEAMINE (I-220)

La S-acylation de la **I-219** (0,25 mmole), avec de l'anhydride acétique, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH_2Cl_2 /éther 15%). On isole la **I-220** sous forme d'une gomme qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore (Rdt = 70%). R_f (CH_2Cl_2 /éther, 7,5 : 2,5) : 0,43. $F = 174-176^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = -17,6^\circ$ (c 0,91; CHCl_3).

25

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm : 1,13, 1,14, (2d, $J = 2 \times 6,9$ Hz, $2 \times 3\text{H}$, $\text{C}(\text{CH}_3)_2$); 2,29-2,45 (m, 1H, $\text{CH}(\text{CH}_3)_2$); 2,32 (s, 3H, SCOCH_3)

recouvrant partiellement le m à 2,29-2,45); 3,18-3,38 (m, 4H, NCH₂CH₂S, CH₂ cys); 3,45-3,62 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,50-4,62 (m, 1H, α H cys); 6,39 (d, J = 7,1 Hz, 1H, NH cys); 6,88-6,98 (m, 1H, NHCH₂); 7,42-7,52, 7,55-7,64, 7,92-8,01 (3m, 5H, H aromatiques).

5 SM : (FAB⁺/G-T) m/z 793 (2M+H)⁺, 397 (M+H)⁺.

Analyse : C₁₈H₂₄N₂O₄S₂ (396)

Calc. % :	C 54,54	H 6,06	N 7,07
Tr. % :	54,46	6,02	7,08

10 **2.42. N-(N,S-BIS-ISOBUTYRYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYL-CYSTEAMINE (I-221)**

La S-acylation de la **I-219** (0,25 mmole), avec du chlorure d'isobutyryle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la I-177. Après les différents traitements on recueille une gomme qui, après triturations dans de l'hexane, fournit une poudre incolore homogène sur CCM avec un rendement de 86%. R_f (CH₂Cl₂/éther, 7,5 : 2,5) : 0,42. F = 141-143°C.

20 [α]_D²⁰ = -9° (c 1,11; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,13, 1,14 (2d, J = 2 x 6,9 Hz, 2 x 3H, C(CH₃)₂ de N-*i*-but.); 1,18 (d, J = 6,9 Hz, 6H, C(CH₃)₂ de S-*i*-but.); 2,37 (hept app., J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂ de N-*i*-but); 2,75 (hept app., J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂ de S-*i*-but); 3,16-3,38 (m, 4H, CH₂ cys, NCH₂CH₂S); 3,42-3,64 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,47-4,58 (m, 1H, α H cys); 6,42 (d, J = 7,0 Hz, 1H, NH cys); 6,87-7,01 (m, 1H, NHCH₂); 7,41-7,50, 7,55-7,63, 7,93-8,01 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 849 (2M+H)⁺, 425 (M+H)⁺.

Analyse : C₂₀H₂₈N₂O₄S₂ (424)

Calc. % :	C 56,60	H 6,60	N 6,60
Tr. % :	56,67	6,62	6,63

2.43. N-(N-ISOBUTYRYL-S-PIVALOYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYL-CYSTEAMINE (I-222)

La S-acylation de la **I-219** (0,25 mmole), avec du chlorure de pivaloyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 20%). On isole la **I-222** sous forme d'une gomme (Rdt = 50%) qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore. R_f (CH₂Cl₂/éther, 5 : 5) : 0,55. F = 112-114°C. $[\alpha]_D^{20} = +4,6^\circ$ (c 1,08; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,12, 1,13 (2d, J = 2 x 6,9 Hz, 2 x 3H, C(CH₃)₂); 1,22 (s, 9H, C(CH₃)₃); 2,36 (hept app., J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂); 3,18-3,36 (m, 4H, CH₂ cys, NCH₂CH₂S); 3,45-3,62 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 4,48-4,60 (m, 1H, α H cys); 6,48 (d, J = 7,2 Hz, 1H, NH cys); 6,96-7,08 (m, 1H, NHCH₂); 7,40-7,51, 7,54-7,63, 7,92-8,01 (3m, 5H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 877 (2M+H)⁺, 439 (M+H)⁺.

Analyse : C₂₁H₃₀N₂O₄S₂ (438)

Calc. % :	C 57,53	H 6,85	N 6,39
Tr. % :	57,31	6,86	6,34

2.44. N-(N-ISOBUTYRYL-S-BENZOYL-L-CYSTEINYL)-S-BENZOYL-CYSTEAMINE (I-223)

La S-acylation de la **I-219** (0,26 mmole), avec du chlorure de benzoyle, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple

2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la I-177. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : CH₂Cl₂/éther 20%). On isole la **I-223** sous forme d'une gomme (Rdt = 84%) qui, après trituration dans de l'hexane, fournit une poudre incolore. R_f (CH₂Cl₂/éther, 7 : 3) : 0,41. F = 154-156°C. $[\alpha]_D^{20} = +7,6^\circ$ (c 0,92; CHCl₃).

RMN ¹H (CDCl₃) δ ppm : 1,10, 1,11 (2d, J = 2 x 6,9 Hz, 2 x 3H, C(CH₃)₂); 2,38 (hept app., J = 6,9 Hz, 1H, CH(CH₃)₂); 3,19-3,28 (m, 2H, NCH₂CH₂S); 3,43-3,64 (m, 4H, CH₂ cys, NCH₂CH₂S); 4,58-4,71 (m, 1H, α H cys); 6,55 (d, J = 7,2 Hz, 1H, NH cys); 6,92-7,01 (m, 1H, NHCH₂); 7,39-7,50, 7,53-7,64, 7,91-7,99 (3m, 10H, H aromatiques).

SM : (FAB⁺/G-T) m/z 917 (2M+H)⁺, 459 (M+H)⁺.

Analyse : C₂₃H₂₆N₂O₄S₂ (458)

15	Calc. % :	C 60,26	H 5,68	N 6,11
	Tr. % :	60,22	5,67	6,00

2.45. N-(N-ACETYL-S-TRITYL-L-CYSTEINYL)THIAZOLIDINE (18)

20

La réaction de couplage de **7** (2 mmoles) avec la thiazolidine est réalisée selon la méthode A décrite dans la première voie de synthèse (exemple 1). Après retour à la température ambiante, l'agitation est poursuivie 12 h. Le milieu réactionnel est alors dilué avec 50 ml d'AcOEt puis lavé (eau, 70 ml; bicarbonate de sodium saturé et glacé, 50 ml; eau, 2 x 50 ml), séché sur sulfate de sodium et évaporé à sec sous vide. La mousse incolore obtenue est ensuite purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt/éther de pétrole 30%). On isole **18**, sous forme d'une gomme incolore, avec un rendement de 80%. R_f (AcOEt/éther de pétrole, 8 : 2) :

30

0,40. Cristallise du MeOH en aiguilles incolores. $F = 197-198^{\circ}\text{C}$. $[\alpha]_{\text{D}}^{20} = +0,86^{\circ}$ (c 1,16; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm (mélange isomérique, 5,2 : 4,8): 1,95 (s, 3H, NCOCH_3); 2,48-2,66 (m, 2H, CH_2 cys); 2,88-3,02 (m, 2H, H_5 , H_5' Thz);
 5 3,24-3,34, 3,64-3,75, 3,77-3,86 (3m, 2H, H_4 , H_4' Thz); 3,96, 4,41 et 4,45, 4,54 (2 x 2d, $J = 2 \times 8,8$ et $2 \times 10,3$ Hz, 2H, H_2 , H_2' Thz), 4,60-4,69 (m, 1H, α H cys); 6,05-6,15 (m, 1H, NH cys); 7,18-7,34, 7,36-7,44 (2m, 15H, H aromatiques).

SM : $(\text{FAB}^+/\text{G-T}) m/z 953 (2\text{M}+\text{H})^+$, $477 (\text{M}+\text{H})^+$.

10 Analyse : $\text{C}_{27}\text{H}_{28}\text{N}_2\text{O}_2\text{S}_2$ (476)

Calc. % :	C 68,07	H 5,88	N 5,88
Tr. % :	67,97	5,84	5,89

2.46. *N*-(*N*-ACETYL-L-CYSTEINYL)THIAZOLIDINE (I-212)

15

Ce composé est obtenu par la S-détritylation de **18** (0,77 mmoles). Le protocole utilisé est le même que celui décrit dans l'exemple 1 pour la synthèse de la **I-152**. Après une nuit d'agitation à la température ambiante, on obtient une solution. Cette solution est évaporée à sec
 20 sous vide et le résidu pâteux obtenu est coévaporé avec du toluène (3 x 5 ml) puis lavé avec 4 x 15 ml d'éther pour fournir le sulfure d'argent correspondant sous forme d'une poudre jaune. Ce sulfure est ensuite traité de la même façon que celle décrite dans l'exemple 1. Après les
 25 différents traitements, on recueille une gomme translucide qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt). On isole la **I-212**, sous forme d'une gomme incolore, avec un rendement de 64%. R_f (AcOEt/MeOH , 9,7 : 0,3) : 0,40. Cristallise dans un mélange d' AcOEt /hexane sous forme d'aiguilles incolores. $F = 90-91^{\circ}\text{C}$. $[\alpha]_{\text{D}}^{20} = -31^{\circ}$ (c 1; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm (mélange isomérique, 5,8 : 4,2): 1,55 (t app., $J = 8,9$ Hz, 1H, SH); 2,02 (s, 3H, NCOCH_3); 2,75-2,84, 2,85-2,95 (2m, 2H, CH_2 cys); 2,99-3,18 (m, 2H, H_5 , H_5' Thz); 3,79-4,03 (m, 2H, H_4 , H_4' Thz); 4,57, 4,63 et 4,71 (2d, $J = 2 \times 10,4$ et 1s app., 2H, H_2 , H_2' Thz); 4,94-5,04 (m, 1H, α H cys); 6,41-6,52 (m, 1H, NH cys).

SM : $(\text{FAB}^+/\text{G-T}) m/z 235 (\text{M}+\text{H})^+$.

Analyse : $\text{C}_8\text{H}_{14}\text{N}_2\text{O}_2\text{S}_2$ (234)

Calc. % :	C 41,03	H 5,98	N 11,97
-----------	---------	--------	---------

Tr. % :	41,12	6,01	11,96
---------	-------	------	-------

10

2.47. *N-(N,S-BIS-ACETYL-L-CYSTEINYL)THIAZOLIDINE (I-213)*

La S-acylation de la **I-212** (0,26 mmole), avec de l'anhydride acétique, est réalisée selon la méthode générale décrite dans l'exemple 2. Le mélange réactionnel est ensuite traité suivant le protocole décrit pour la synthèse de la **I-177**. Après les différents traitements, on recueille une gomme qui est purifiée par "flash" chromatographie sur colonne de gel de silice (éluant : AcOEt /éther de pétrole 10%). On isole la **I-213** sous forme d'une gomme (Rdt = 80%) qui cristallise dans un mélange d' AcOEt /éther de pétrole en aiguilles incolores. R_f (AcOEt) : 0,3. $F = 107-108^\circ\text{C}$. $[\alpha]_D^{20} = +6,6^\circ$ (c 1,36; CHCl_3).

RMN ^1H (CDCl_3) δ ppm (mélange isomérique, 5,9 : 4,1): 2,01 (s, 3H, NCOCH_3); 2,36 (s, 3H, SCOCH_3); 2,97-3,20, 3,26-3,29, 3,30-3,33 (3m, 4H, CH_2 cys, H_5 , H_5' Thz); 3,73-3,81, 3,82-3,89, 3,96-4,06 (3m, 2H, H_4 , H_4' Thz); 4,49, 4,61, 4,71, 4,81 (2 x 2d, $J = 2 \times 10,3$ et $2 \times 8,9$ Hz, 2H, H_2 , H_2' Thz); 4,93-5,04 (m, 1H, α H cys); 6,39-6,50 (m, 1H, NH cys).

SM : $(\text{FAB}^+/\text{G-T}) m/z 553 (2\text{M}+\text{H})^+$, $277 (\text{M}+\text{H})^+$.

Analyse : $\text{C}_{10}\text{H}_{16}\text{N}_2\text{O}_3\text{S}_2$ (276)

30 Calc. % :	C 43,48	H 5,80	N 10,14
--------------	---------	--------	---------

Tr. % : 43,58 5,82 10,11

5 **EXEMPLE 3: MISE EN EVIDENCE DE L'ACTIVITE ANTIVIRALE DES
COMPOSES OBTENUS AUX EXEMPLES 1 et 2.**

3.1. Préambule

10 Les manipulations du matériel infectieux ont été réalisées dans
un laboratoire de haute sécurité de type L3. De façon à être le plus
proche des conditions physiopathologiques, l'ensemble des études a été
mené à l'aide de cultures primaires de MDM, de CMSP ou de LSP
obtenus à partir de donneurs de sang sains.

15 Dans toutes les expériences, les effets des nouvelles molécules ont
été comparés à ceux des molécules de référence : NAC, ou MEA.

3.2. Isolement, culture et activation des cellules

3.2.1. Milieux de culture

20 Le milieu A est composé de milieu de culture cellulaire RPMI 1640
(Life Technologies) supplémenté par 10% de sérum de veau foetal (SVF,
Boehringer Mannheim) décomplémenté par la chaleur à 56 °C pendant
30 min, de 2 mM de L-Glutamine (Boehringer Mannheim), et d'une
solution à 100 µg/ml de 3 antibiotiques (pénicilline, streptomycine,
25 néomycine; PSN, Life Technologies). Le milieu B est constitué de milieu
A supplémenté par 20 UI/ml d'IL-2 humaine recombinante (Boehringer
Mannheim).

3.2.2 Isolement des cellules mononuclées du sang périphérique

30 Les CMSP sont séparées des autres éléments figurés du sang par
centrifugation en gradient de ficoll (MSL 2000, Eurobio) : 30 ml de sang,
d'un donneur sain, dilués au tiers sont déposés sur un coussin de 20

ml de ficoll. Après 20 min de centrifugation à 850 g, l'anneau de CMSP est prélevé puis lavé 2 fois dans du RPMI 1640, après 10 min de centrifugation à 750 g et 5 min à 400 g.

5 3.2.3. Isolement des monocytes et des lymphocytes

Les monocytes et les lymphocytes sont isolés à partir des CMSP par élutriation à contre-courant selon le protocole décrit par C. Figdor et coll. (*Cell. Biophys.* 1983, 5, 105-118). Les deux populations cellulaires ainsi séparées sont immunophénotypées puis analysées à l'aide d'un cytomètre en flux (FACScan, Becton Dickinson). La pureté des monocytes et des LSP, ainsi obtenus, est supérieure ou égale à 95%.

3.2.4. Culture et activation des cellules

15 Un million de monocytes, dans 1 ml de milieu de culture A, sont répartis dans chaque puits d'une plaque de 48 puits (Becton-Dickinson). Les monocytes sont laissés à différencier en macrophages pendant 7 jours. Les macrophages ainsi différenciés sont maintenus en culture dans du milieu A.

20 Pour certaines expériences, les CMSP ainsi que les LSP sont activés pendant 48 h par 1 µg/ml d'un mitogène, la PHA-P (Difco Laboratories). Les CMSP et les LSP sont cultivés en milieu A (quiescentes) ou B (activées). Les cellules sont cultivées à 37 °C, en atmosphère saturée en humidité, sous 5% de CO₂. Les surnageants de culture sont prélevés, et les milieux de culture sont renouvelés tous les 25 trois ou quatre jours. A chaque renouvellement des milieux de culture, la viabilité cellulaire est évaluée par une coloration au bleu Trypan ou par une observation microscopique.

3.3. Evaluation de l'activité antiviral de la I-152 et de ses dérivés

3.3.1. Préparation des composés

Lors de la première série d'évaluation de l'activité antivirale et lors de l'étude du mécanisme d'action de la I-152, la I-152 et les produits de référence ont été solubilisés dans le milieu A. Les molécules ont été resuspendues à des concentrations stock (NAC : 20 mM, MEA et I-152 : 10 mM) et ont été conservées à -80°C. Les dilutions ont ensuite été préparées extemporanément dans du milieu A.

Lors de la deuxième série d'évaluation de l'activité antivirale, la I-152 et ses dérivés (insolubles dans le milieu A), ont été solubilisés dans le DMSO puis dilués dans du milieu A. La concentration en DMSO au cours de cette étude est de 1,5%. Les solutions et les dilutions ont été réalisées extemporanément afin d'éviter ou de réduire l'oxydation de la I-152, par le DMSO, en son disulfure.

3.3.2. Virus et infection des cellules

Les MDM ont été infectés par l'isolat de référence à tropisme macrophagique, VIH-1/Ba-L. Les CMSP et les LSP ont été infectés par l'isolat de référence à tropisme lymphocytaire VIH-1-LAI. Les stocks viraux ont été constitués en amplifiant *in vitro* ces souches à l'aide de cellules mononucléées du sang ombilical (CMO) activées préalablement par 1 µg/ml de PHA-P et cultivées dans du milieu A supplémenté par 20 UI/ml d'IL-2. Afin d'éliminer les facteurs solubles tels que les cytokines, les surnageants de culture ont été ultracentrifugés à 360 000 g pendant 5 min, et les culots ont été resuspendus dans du RPMI 1640. Les stocks viraux ainsi constitués ont été ensuite titrés à l'aide de CMSP activées par la PHA-P. Les TCID₅₀ (50% Tissue Culture Infectious Dose) ont été calculées en utilisant la formule de Kärber.

Un million de MDM ont été infectés par 10 000 TCID₅₀ de la souche VIH-1/Ba-L. Cette quantité de virus correspond à une

multiplicité d'infection (m.o.i.) égale à 0,01. L'excès de virus est éliminé 24 h après, en lavant les cellules à l'aide de RPMI 1640. Les LSP et les CMSP ont été infectés par 10 000 TCID₅₀ de la souche VIH-1-LAI (moi = 0,01). Les cellules sont lavées au terme du deuxième jour d'infection.

5

3.3.3. Dosage de la réplication virale dans les surnageants de culture

3.3.3.1 Dosage de l'activité transcriptase inverse (TI)

La réplication virale est mesurée par le dosage de l'activité TI dans les surnageants de culture selon la technique décrite par F. Rey et coll. (10) (*Biochem. Biophys. Res. Comm.* 1984, 121, 126-133). La radioactivité incorporée lors de l'élongation du brin complémentaire d'une matrice synthétique poly-rA en présence d'une amorce oligo-dT₁₂₋₁₈ et d'un substrat radiomarké, la [³H-méthyl]thymidine-5'-triphosphate ([³H]TTP), permet de doser l'activité enzymatique de la TI. 400 µl de (15) surnageant sont ultracentrifugés à 360 000 g pendant 5 min. La TI est libérée par la lyse du culot viral dans 20 µl de NTE-Triton (NaCl 100 mM, Tris 10 mM, EDTA 1 mM, Triton X-100 0,1%). Ces 20 µl sont ensuite incubés avec 40 µl du mélange réactionnel suivant : Tris 62,5 mM, pH 7,8; KCl 25 mM; MgCl₂ 6,25 mM; dithiothréitol (DTT) 1,25 mM; (20) poly-rA et oligo-dT₁₂₋₁₈ 2,5 x 10⁻³ UDO, [³H]TTP 5,55 x 10⁻³ TBq. Au bout d'une heure à 37 °C, la réaction enzymatique est arrêtée, et les brins néosynthétisés sont précipités pendant 20 min à 4 °C par l'ajout de 1 ml de pyrophosphate de sodium (PPNa), de 50 µl d'ADN de levure (0,1 mg/ml en acide trichloroacétique (TCA) 5%), et de 4 ml de TCA 20%. Le (25) mélange est filtré au moyen d'une membrane d'acétate de cellulose (Millipore) qui retient les chaînes poly-dT radiomarkées. Le filtre est lavé à l'aide de 20 ml de TCA 5%, l'eau résiduelle est éliminée par ajout de 25 µl d'éthanol à 70%. Le filtre est séché à l'étuve pendant 10 minutes à 80 °C puis est introduit dans des fioles contenant 8 ml de (30) liquide scintillant. La radioactivité β est quantifiée au moyen d'un compteur à scintillation (Packard Bell). Les résultats sont exprimés en

pM de [³H]-TMP incorporées/h/ml de surnageant ou, plus simplement, en cpm/h/ml.

3.3.3.2 Dosage de la protéine P25

5 Le dosage de la protéine p25 est effectué à l'aide de la trousse ELISA de DuPont de Nemours. 200 µl du surnageant de culture à tester sont placés dans un puits d'une plaque de microtitration. L'ajout de 20 µl de tampon de lyse libère les protéines virales dans le milieu. L'antigène libéré se fixe à un anticorps monoclonal de souris anti-p25
10 immobilisé au fond des puits. Après incubation de 2 h à 37 °C, 3 lavages à l'aide de 5 ml de tampon de lavage sont réalisés puis 100 µl d'un anticorps polyclonal biotinylé réagissant avec l'antigène immobilisé sont incubés pendant 1 h à 37 °C. Une série de 3 lavages dans le même tampon et avec le même volume est de nouveau effectuée avant l'ajout
15 pendant 15 mn à 37 °C de 100 µl de conjugué peroxydase de Raifort-streptavidine qui permettra d'amplifier la réaction colorimétrique. Le complexe formé est révélé, après 3 lavages à l'aide de 5 ml du tampon de lavage de la trousse, par 100 µl de dichlorhydrate d'o-phénylènediamine (OPD). Au terme de 30 min d'incubation à la
20 température ambiante, la réaction est arrêtée par l'ajout de 100 µl d'acide sulfurique 4N. La DO de la coloration ainsi obtenue est lue à 490 nm. Cette absorbance est directement proportionnelle à la quantité d'antigène fixé. La relation linéaire liant la D.O. à la concentration de p25 est établie grâce à une gamme étalon réalisée à partir d'une
25 solution de p25 recombinante.

3.3.4. Analyse des résultats et détermination des doses effectrices 50%

Les doses effectrices 50% (DE50) sont calculées à partir des activités TI cumulées en utilisant le logiciel "Dose-effects analysis with
30 microcomputers" mis au point par J. Chou & T.C. Chou.

3.3.5. Mesure de la viabilité cellulaire

Ces tests sont systématiquement menés en parallèle de l'évaluation de l'activité antivirale. Compte-tenu du pouvoir oxydo-réducteur des molécules testées, le test au sel de tétrazolium, mesurant l'activité des déshydrogénases mitochondriales n'a pu être utilisé.

5

3.3.5.1. Mesure à l'aide d'un colorant d'exclusion, le bleu Trypan

Les cellules non adhérentes, comme les CMSP et les LSP, sont numérées à l'aide d'une cellule de Malassez et d'un colorant d'exclusion, le bleu Trypan (BT). 25 µl de la suspension cellulaire sont
10 ajoutés à 475 µl de BT. Cette numération est effectuée après l'isolement des CMSP et des LSP, avant la mise en plaque, et à chaque renouvellement du milieu de culture.

3.3.5.2. Mesure à l'aide d'un colorant vital, le rouge neutre

15 Le rouge neutre (RN) est un colorant vital qui permet de mesurer la viabilité des cellules adhérentes comme les MDM. 600 µl de surnageant de culture sont éliminés et remplacés par 400 µl d'une solution de RN (0,001% m/v dans du tampon phosphate, PBS, Boehringer Mannheim), filtrée à 0,45 µm. Les cellules sont incubées 1 h
20 à 37 ° C, et sont ensuite lavées (2 x 1 ml de PBS). Les cellules sont alors lysées à -20 °C avec 200 µl d'un mélange d'éthanol à 50% contenant 1% d'acide acétique glacial. La DO est mesurée deux fois sur 100 µl de solution à l'aide d'un spectrophotomètre.

25 **3.4. Etude du mécanisme d'action de la I-152**

3.4.1. Quantification des ADN proviraux par PCR

La I-152 est constituée de MEA et de NAC qui sont susceptibles d'interagir avec les phases précoces du cycle biologique du VIH. A ce
30 titre, elle est capable de diminuer l'intégration du provirus au sein du génome cellulaire. Afin de mesurer ces effets, les ADN proviraux ont été quantifiés par PCR. Les cellules ont été lysées à l'aide de 1 ml de la

solution de lyse suivante: 10 mM de Tris HCl pH 8; 100 mM d'EDTA pH 8; 0,5% de dodecyl sulfate de sodium (SDS); 20 µg/ml de RNase pancréatique bovine DNase-free. 200 µg/ml de protéinase K sont ensuite ajoutés à cette suspension. Les ADN ont été ensuite extraits à l'aide de 1 ml d'une solution saturée et glacée de phénol, et de 1 ml d'une solution de phénol/Chisam.

Les ADN viraux ont alors été amplifiés au moyen d'amorces spécifiques du gène *gag* (SK01/SK39) et d'une gamme étalon de la lignée 8E5, lignée chroniquement infectée dont les cellules sont porteuses d'une copie provirale. Le gène de la β -globine a été utilisé comme gène rapporteur afin de s'assurer de la qualité de l'extraction d'ADN.

3.4.2. Test acellulaire de l'activité enzymatique de la TI

La molécule I-152 est constituée de NAC et de MEA qui sont susceptibles d'inhiber l'activité de la TI (A. Bergamini et coll. *J. Clin. Invest.* 1994, 93, 2251-2257). De ce fait, le pouvoir inhibiteur de la I-152 vis à vis de l'activité TI a été mesuré à l'aide d'un test acellulaire. Ce test a été réalisé selon le protocole décrit précédemment (§ 3.3.3.1.). Dans le mélange réactionnel, seuls les 20 µl d'eau sont remplacés par 20 µl d'une concentration de I-152 ou des composés de référence. L'héparine, connue pour inhiber l'activité de la TI et des autres ADN polymérases, est utilisée comme contrôle positif d'inhibition.

3.4.3. Dosage du glutathion total

La méthode de dosage du glutathion (GSH + GSSG) que nous avons utilisée est une adaptation, au système de culture de MDM, de celle décrite par O.W. Griffith et coll. (*Anal Biochem.* 1980, 106, 207-212). Les dosages ont été réalisés 24 h après le début du traitement par les différents composés. Un million de cellules sont lavées trois fois en PBS, puis lysées par 150 µl d'un tampon de lyse (Phosphate 0,1 M pH = 7,4; NaCl 0,15 M; BSA 0,1%; Azide 0,01%; Triton X-100 0,1%; acide 5'-

sulfosalicylique 0,05%). La gamme étalon de raison deux s'échelonne de 50 μ M à 1,5 nM de GSSG ou de GSH. Le test est réalisé en triplicat. 85 μ l de 0,6 mM de NADPH, 25 μ l de 6 mM de DTNB, et 130 μ l d'eau pure sont rajoutés dans les échantillons. Ces derniers sont incubés à 30°C pendant 10 min. Au moment de la lecture, 20 μ l de GSSG réductase à 1 U/ml sont ajoutés dans tous les puits. L'absorbance est mesurée au long cours à 412 nm. La concentration en glutathion total est ensuite déterminée par rapport aux valeurs de la courbe d'étalonnage, réalisée en parallèle du dosage, et par l'extrapolation au niveau de la partie linéaire de la courbe.

EXEMPLE 4: ACTIVITE ANTI-VIH DE LA I-152 VIS-A-VIS DES MACROPHAGES

4.1. Activité antivirale de la I-152 vis-à-vis de MDM infectés extemporanément

4.1.1. Doses effectrices 50, 70 et 90% et cytotoxicité de la I-152

Les cellules de la lignée macrophagique jouent un rôle majeur dans les « process » oxydatifs. La molécule pro-GSH, I-152, a donc été testée vis-à-vis de MDM infectés par la souche VIH-1/Ba-L. La I-152 après métabolisation intracellulaire est susceptible de libérer de la NAC, de la MEA et de la cystéine (figure 1).

Nous avons comparé les activités de la I-152 à celles de ses deux composantes, la NAC et la MEA, dans notre système expérimental. La I-152 possède une forte activité antivirale, supérieure à celle de la NAC ou de la MEA (Figure 2, Tableau I). Les concentrations inhibitrices de la NAC, de la MEA, et de la I-152 sont respectivement égales à 9,4 mM; 300 μ M et 50 μ M. A la vue de ces chiffres, la I-152 apparaît donc 6 et 188 fois plus efficace que la MEA et la NAC. Toutefois, ces valeurs ne reflètent pas l'écart entre ces trois produits. En effet, aux doses

antivirales, la NAC et la MEA sont cytotoxiques alors que la I-152 ne l'est pas. Ainsi, la NAC est cytotoxique dès 10 ou 15 mM (Figure 3 : NAC 15 mM : 70% de cytotoxicité; NAC 40 mM : 91%), et la MEA diminue la viabilité des MDM de 65% à la concentration de 500 μ M (Figure 3). En
5 revanche, la I-152 même à des doses 10 fois supérieures à sa dose effectrice (DE) 50% n'est pas cytotoxique (Figure 3: 500 μ M).

4.1.1.2. Effet de la I-152 sur la production de la protéine majeure de la nucléocapside virale

10 La réplication virale peut être mesurée dans les surnageants de culture en dosant soit l'activité enzymatique de la TI soit la protéine majeure de la nucléocapside virale, p25. Dans les cultures de MDM infectés, l'inhibition de la production de la protéine p25 est concomitante de celle de l'activité TI (Figure 4). Ces résultats confirment
15 donc l'efficacité antivirale de la I-152.

4.1.1.3. Effet de la multiplicité d'infection sur l'activité antivirale de la I-152

Au cours de nos premières expériences, les cellules étaient
20 infectées à l'aide de 10 000 TCID₅₀ (m.o.i. : 0,01). Afin de mesurer les effets de la charge virale sur l'activité anti-VIH de la I-152, les cellules ont été infectées, dans un second temps, à l'aide de 1 000 TCID₅₀ (m.o.i. : 0,001).

L'activité antivirale de la I-152 augmente lorsque la m.o.i. est
25 diminuée (Figure 5), et la DE s'en trouve diminuée (Tableau II, 3 μ M *vs.* 50 μ M).

4.1.2. Activité antivirale de la I-152 vis-à-vis de MDM préalablement infectés

30 Le traitement des cellules 7 jours après l'infection, confirme l'activité antivirale de la I-152 (Figure 6). En effet, à la dose de 500 μ M, la réplication virale est éteinte. Toutefois, dans ces conditions

expérimentales, la dose de 250 μ M est inefficace. Ce décalage du potentiel inhibiteur, observé entre les différents modes de traitement, suggère 1) que la I-152 inhibe la réplication virale en associant probablement deux mécanismes : un précoce et un tardif, et 2) qu'à forte dose ($\geq 500 \mu$ M), l'inhibition de la phase tardive du cycle biologique est suffisante.

4.2. Activité antivirale de la I-152 dans des cultures primaires de lymphocytes et de cellules mononucléées du sang périphérique

10

Après avoir montré l'activité antivirale de la I-152 vis-à-vis des cellules de la lignée macrophagique, ses effets ont été mesurés vis-à-vis de lymphocytes du sang périphérique (LSP) et d'une population mixte contenant des monocytes/macrophages et des lymphocytes, les CMSP. De plus, afin de mesurer les effets de l'activation cellulaire sur l'activité antivirale de la I-152, les cellules ont été ou non activées par un mitogène, la phytohæmagglutinine-P (PHA-P).

15

4.2.1. Viabilité des CMSP et des LSP traités par la I-152

20

La viabilité cellulaire a été mesurée en parallèle à l'estimation de l'activité antivirale. A chaque renouvellement du milieu de culture, les cellules viables ont été numérées au moyen d'un colorant d'exclusion, le Bleu Trypan. Dans les cultures de CMSP et de LSP, la I-152 n'est pas cytotoxique. En effet, la viabilité des lymphocytes n'est pas diminuée dans les cultures de LSP et de CMSP, et, d'autre part dans ces dernières, lorsque les cellules ne sont pas exposées à la PHA-P, les monocytes se différencient en macrophages avec un aspect pseudofibroblastique. En revanche, la NAC et la MEA sont cytotoxiques pour les deux types cellulaires dès les doses de 10 ou 15 mM et 500 μ M, respectivement.

30

4.2.2 Activité antivirale de la I-152 vis-à-vis de CMSP quiescentes ou activées par la PHA-P, et infectées

Les CMSP, quiescentes ou activées par la PHA-P, ont été infectées par la souche de référence à tropisme lymphocytaire VIH-1-LAI. Toutes les cultures ont été menées en parallèle, et les drogues ont été maintenues tout au long de la culture.

Dans les deux populations cellulaires, la MEA et la NAC n'inhibent pas la réplication virale, aux doses non cytotoxiques (Résultats non présentés). Dans les CMSP quiescentes, la I-152 inhibe la réplication virale de 97 et 88%, respectivement aux doses de 250 et 125 μ M et, dans les CMSP activées, la réplication virale est diminuée de 42 et 25% aux mêmes doses (Figure 7).

4.2.3. Activité antivirale de la I-152 vis-à-vis de LSP quiescents ou activés par la PHA-P, et infectés par la souche VIH-1-LAI

Comme dans les cultures de CMSP, la MEA et la NAC n'ont pas ou peu d'activité antivirale dans les LSP (Résultats non présentés). En revanche, la I-152 inhibe la réplication virale dans les LSP quiescents ou activés par la PHA-P (Figure 8).

4.3. Activité anti-VIH de la I-152 vis-à-vis de macrophages tissulaires

4.3.1. Isolement des monocytes/macrophages spléniques

La rate est disséquée et tamisée, puis les cellules mononucléées sont isolées par un gradient de densité sur un coussin de Ficoll. Les monocytes/macrophages sont obtenus par adhérence au plastique. Les monocytes ont été laissés à différencier en macrophages pendant 7 jours, date à laquelle ils ont été infectés.

4.3.2. Résultats

Le monocyte/macrophage joue un rôle délétère dans la physiopathologie des infections par le VIH parce qu'il constitue un site important de la réplication rétrovirale au niveau des tissus. Parce que ces tissus sont peu accessibles à la thérapeutique anti-VIH actuelle, cette population cellulaire est considérée comme un "réservoir".

La réplication rétrovirale au sein de cette population cellulaire, et donc l'efficacité d'une molécule comme la I-152, est conditionnée, pour une part, par le niveau de différenciation cellulaire. Il était donc important de s'assurer de l'efficacité antivirale de la I-152 dans des monocytes/macrophages dont le degré de maturation est susceptible d'être différent de celui des MDM. Nous avons donc évalué l'activité antivirale de la I-152 et sa capacité à régénérer le taux intracellulaire de GSH dans des macrophages spléniques. Dans cette population cellulaire, la souche VIH-1/Ba-L se réplique également à haut bruit. La molécule I-152 s'est avérée aussi efficace dans les macrophages spléniques humains que dans les macrophages dérivés des monocytes sanguins. En effet, la concentration de 38 μ M diminue de 50% la réplication du VIH dans cette population cellulaire splénique (Tableau III). De même, comme dans les macrophages dérivés des monocytes sanguins, la I-152 augmente le taux intracellulaire de GSH de façon dose-dépendante et saturable à partir de 250 μ M (Figure 15). Il est à noter que dans les macrophages spléniques comme dans les macrophages dérivés des monocytes sanguins, l'infection par le VIH engendre un déficit en GSH (MDM; Figure 16).

4.4. Mécanisme d'action de la I-152

4.4.1. Effet de la I-152 sur l'intégration du génome proviral au sein du génome cellulaire

Les expériences de culture cellulaire suggéraient que la I-152 inhibait la réplication du VIH en associant probablement deux

mécanismes, l'un précoce et l'autre tardif. Afin de mesurer les effets de cette molécule sur les phases précoces du cycle biologique du VIH, l'intégration du provirus au sein du génome cellulaire a été quantifiée par PCR. La I-152 inhibe l'intégration du provirus. Cette inhibition est
5 largement supérieure à celle induite par la NAC ou la MEA. En revanche, elle n'est pas totale à la différence de celle induite par 10 μ M d'AZT (Figure 9).

4.4.2. Effet de la I-152 sur l'activité enzymatique de la TI dans un 10 système acellulaire

Compte-tenu des résultats précédents et parce que la MEA est susceptible d'inhiber l'activité de la TI, les effets de la I-152 sur l'activité de cette enzyme ont été mesurés dans un système acellulaire. L'expérience a été doublée, et l'héparine a été utilisée comme témoin de
15 l'inhibition de l'activité de la TI. Dans les deux cas, l'héparine à la concentration de 1 mg/ml inhibe totalement l'activité TI de l'isolat VIH-1-LAI. Cette inhibition est dose-dépendante. De même, la MEA diminue de $29 \pm 1\%$ (Exp. 1, Figure 10) et $48 \pm 4\%$ (Exp. 2 non présentée) à la dose de 500 μ M. En revanche, la NAC et la I-152 ne présentent pas
20 d'activité inhibitrice vis-à-vis de la TI du VIH dans notre système expérimental (Figure 10). Ces résultats confirment que la I-152, en libérant la MEA, peut interagir avec une étape précoce du cycle biologique du VIH.

25 4.4.3. Effet de la I-152 sur la concentration intracellulaire du glutathion

Les effets tardifs de la I-152 sont probablement la conséquence plus directe de son activité pro-glutathion. Afin de s'assurer de cette activité dans les lymphocytes et les macrophages, les concentrations intracellulaires de glutathion total (GSH + GSSG) ont été déterminées
30 dans les cultures de CMSP (Figure 11). Des deux molécules de référence, la NAC possède la meilleure capacité à augmenter le taux intracellulaire de glutathion dans les CMSP quiescentes. En effet, la

MEA ne module pas significativement le taux intracellulaire de glutathion, tout du moins aux doses testées. Dans nos expériences, les doses utilisées de NAC sont plus élevées que celles de MEA, ceci peut expliquer la différence observée dans le taux intracellulaire de glutathion.

La I-152 augmente le taux intracellulaire de glutathion. Cette augmentation suit une courbe en cloche avec un optimum à 25 et 125 μM . La dose de 125 μM de I-152 augmente la concentration cellulaire jusqu'à $2,64 \pm 0,13 \mu\text{M}$. Cette concentration intracellulaire est équivalente à celle obtenue avec la dose de 15 mM de NAC. En considérant les concentrations de molécules supplémentant le milieu de culture, la I-152 est 120 fois plus active que la NAC. Il est à noter que les concentrations intracellulaires de glutathion diminuent aux fortes concentrations, tout du moins pour la MEA (500 μM) et la I-152 (250 μM). Ce phénomène est probablement la conséquence des processus de régulation du glutathion.

4.5. Activité antivirale des dérivés S-acylés de la I-152: I-176, I-177, I-178 vis-à-vis des MDM infectés extemporanément

20

Lors d'une deuxième série d'expériences, les activités antirétrovirales des dérivés de la I-152 ont été testées vis-à-vis des MDM infectés par la souche VIH-1/Ba-L (Figure 12). Ces molécules sont lipophiles et ont donc été solubilisées dans du diméthyl sulfoxyde (DMSO) puis diluées. La I-152, servant de référence, a été traitée de la même façon. Dans ces conditions expérimentales, la I-152 s'est avérée la plus efficace à inhiber la réplication virale. Toutefois, il est à noter que le DMSO diminue son efficacité antivirale, et que l'écart type est important car l'activité antivirale a été diminuée sur deux des trois puits du triplicat de culture. Le composé I-176 est légèrement toxique à 150 μM , ceci peut expliquer aussi la variabilité au sein du triplicat de culture et la taille de l'écart-type observé. A ce jour, aucun des dérivés

S-acylés n'a montré, *in vitro*, une activité supérieure à celle de la molécule mère. Néanmoins, les I-177 et 178 ont des activités proches de la I-152 et, compte-tenu de l'importance de cette dernière, ces deux molécules, plus lipophiles, sont à retenir. Elle peuvent présenter des avantages dans le cas d'expérimentations cliniques. En effet, elles sont susceptibles d'avoir des formes galéniques et des modes d'administrations différents de ceux de la I-152.

10 **EXEMPLE 5 : EFFET DE LA I-152 SUR LA CONCENTRATION INTRACELLULAIRE DU GSH**

5.1. Matériels et méthodes

15 A l'exception de matériels et méthodes présentés ci-après, les modes opératoires sont semblables à ceux décrits dans les précédents exemples.

Le GSH intracellulaire a été dosé au moyen de la trousse de dosage commercialisée par la Société Cayman. Cette méthode de dosage du glutathion est une adaptation de celle décrite par O.W. Griffith *et al.* (1980).

20 Le composé I-152 et ses dérivés sont préparés extemporanément en étant solubilisés dans du diméthylsulfoxyde (DMSO) à la concentration de 100 mM. Ils sont ensuite stockés à -20°C après avoir été dilués 10 fois dans du tampon phosphate (PBS).

5.2. Résultats

30 Les effets du composé I-152 à augmenter la concentration intracellulaire de GSH ont été démontrés dans des cellules non exposées à un stress oxydatif. Les résultats présents montrent que cette molécule est également capable de régénérer un taux intracellulaire

anormalement bas. En effet, l'infection des macrophages dérivés des monocytes sanguins (MDM) humains engendre un déficit intracellulaire de GSH (Figure 13); ce déficit s'accompagne d'une augmentation de l'expression des enzymes impliquées dans le maintien de ce taux et d'une augmentation du 8 iso-prostane, témoin d'un stress oxydant (résultats non présentés).

EXEMPLE 6 : EFFET DE LA I-152 SUR LA SYNTHÈSE MACROPHAGIQUE DE TNF- α

6.1. Matériels et méthodes

A l'exception de matériels et méthodes présentés ci-après, les modes opératoires sont semblables à ceux décrits dans les précédents exemples.

La synthèse du facteur nécrosant des tumeurs (TNF- α) a été quantifiée dans les surnageants de culture de MDM à l'aide de la trousse colorimétrique commercialisée par la Société Cayman.

Le composé I-152 et ses dérivés sont préparés extemporanément en étant solubilisés dans du diméthylsulfoxyde (DMSO) à la concentration de 100 mM. Ils sont ensuite stockés à -20°C après avoir été dilués 10 fois dans du tampon phosphate (PBS).

6.2. Résultats

Le facteur nécrosant des tumeurs (TNF)- α comme les éléments radicalaires oxygénés ou azotés joue un rôle majeur dans les processus apoptotiques associés à l'infection par le VIH. De plus, les éléments radicalaires peuvent favoriser la synthèse de cette cytokine pro-inflammatoire. De ce fait, les effets de la I-152 à diminuer la synthèse du TNF- α ont donc été recherchés dans les MDM stimulés par un lipopolysaccharide bactérien et l'interféron (IFN)- γ . Le composé I-152

inhibe la synthèse de TNF- α et augmente la concentration de GSH dans ces conditions expérimentales (Figure 14).

5 **EXEMPLE 7 : POTENTIALISATION DE L'ACTIVITE ANTI-RETROVIRALE DE L'AZT PAR LE COMPOSE I-152**

7.1. Matériels et méthodes

10 A l'exception de matériels et méthodes présentés ci-après, les modes opératoires sont semblables à ceux décrits dans les précédents exemples.

La réplication virale a été mesurée en dosant l'activité transcriptase inverse dans les surnageants de culture à l'aide de la
15 trousse RetroSys de la société Innovagen en respectant les recommandations de la Société.

Le composé I-152 et ses dérivés sont préparés extemporanément en étant solubilisés dans du diméthylsulfoxyde (DMSO) à la concentration de 100 mM. Ils sont ensuite stockés à -20°C après avoir
20 été dilués 10 fois dans du tampon phosphate (PBS).

7.2. Résultats

Les composés pro-GSH de la "famille I-152" sont de préférence
25 administrés comme thérapeutique adjuvante aux antirétroviraux actuels. Les inventeurs ont donc cherché à mesurer *in vitro* les effets de I-152 vis-à-vis de l'efficacité anti-VIH de ces molécules. Cette étude a été réalisée au moyen de macrophages dérivés des monocytes sanguins humains infectés par la souche VIH-1/Ba-L, et selon la méthodologie
30 décrite par J. et TC. Chou pour quantifier les effets synergiques, additifs ou antagonistes entre deux molécules.

Dans notre modèle expérimental, le composé I-152 potentialise l'activité anti-VIH de l'AZT. En effet, l'indice de combinaison (IC) est inférieur à 1 ce qui témoigne d'une synergie entre les deux composés testés (Figure 17).

5

EXEMPLE 8 : ACTIVITE ANTI-RETROVIRALE DES ANALOGUES ACYLES DE LA I-152 OU DE SES DERIVES

10 8.1. Matériels et méthodes

A l'exception de matériels et méthodes présentés ci-après, les modes opératoires sont semblables à ceux décrits dans les précédents exemples.

15 Les doses effectrices 50% (DE50) sont calculées à partir des activités TI cumulées en utilisant le logiciel "Dose-effects analysis with microcomputers" mis au point par J. Chou & T.C. Chou.

Le composé I-152 et ses dérivés sont préparés extemporanément en étant solubilisés dans du diméthylsulfoxyde (DMSO) à la
20 concentration de 100 mM. Ils sont ensuite stockés à -20°C après avoir été dilués 10 fois dans du tampon phosphate (PBS).

8.2. Résultats

25 L'activité anti-VIH d'une vingtaine de dérivés de la I-152, en plus de celle des composés S-acylés I-176, I-177 et I-178, a été évaluée dans le système de MDM infectés *in vitro* par la souche VIH-1/Ba-L. Ces composés cherchaient, pour une part, à être plus lipophiles; ils sont ainsi susceptibles de permettre des formes galéniques et des modes
30 d'administrations différents de ceux de I-152. D'autre part, ces dérivés constituent le premier maillon de l'étude de structure-activité qui doit permettre d'identifier les résidus importants dans l'activité de cette

famille de composés. Les solutions " stocks " de ces composés ont été soniqués afin d'améliorer la solubilité des produits.

Neuf composés ont démontré une activité antivirale significative du même ordre que celle de la I-152 (Tableaux IV et V). Les valeurs
5 obtenues avec le composé I-152, présentées dans ces deux tableaux, illustrent parfaitement la reproductibilité des effets anti-VIH de la I-152 d'une expérience à l'autre et d'un donneur de cellules à l'autre. En effet, les valeurs présentées dans le tableau III sont issues d'une première expérience réalisée à l'aide des cellules d'un donneur, et celles
10 présentées dans le tableau IV, d'une seconde expérience réalisée à l'aide des cellules d'un autre donneur.

En conclusion, le composé I-152 ou l'un de ses analogues ou de ses dérivés constitue une excellente thérapeutique adjuvante aux
15 antirétroviraux actuels tels que l'AZT et éventuellement aux autres classes de molécules antirétrovirales actuellement utilisées en clinique humaine (i.e. les inhibiteurs non-nucléosidiques de la transcriptase inverse et les inhibiteurs de la protéase virale) en étant capable de réorganiser aussi bien les atteintes du système immunitaire que celles
20 du métabolisme oxydatif. De plus, ces résultats ont mis en évidence les activités biologiques d'autres molécules dérivées et/ou analogues de la I-152 objet de la présente invention; ce qui constitue dorénavant une famille de molécules biologiquement actives et potentiellement utilisables comme thérapie.

25 La capacité à augmenter le taux intracellulaire de GSH et également à régénérer ce tri-peptide dans des conditions de stress où des molécules de référence comme la NAC et la MEA sont inefficaces, est également très intéressante. Ces puissantes activités, anti-oxydante et probablement anti-apoptotique (si l'on considère que les éléments
30 radicalaires et le TNF- α jouent un rôle majeur dans ces processus délétères), sont en faveur d'un développement du composé I-152 dans d'autres situations non-infectieuses.

REFERENCES

Abrams, 1991, Am. J. Med., 91, 106-112.

5 Barnett *et al.*, 1969, J. Amer. Chem. Soc., 91, 2358-2369.

Bergamini *et al.*, 1994, J. Clin. Invest., 93, 2251-2257.

Bosegaard *et al.*, 1993, J. Pharmacol. Exp. Ther. 265, 1239-1244.

10

Brückner *et al.*, 1989, J. Chromatogr. 476, 73-82.

Figdor *et al.*, 1983, Cell. Biophys., 5, 105-118.

15 Griffith *et al.*, 1980, Anal Biochem., 106, 207-212.

Heller *et al.*, 1997, Advances in Pharmacology, 38, 629-638.

Herzenberg *et al.*, 1997, Proc. Natl. Acad. Sci., 94, 1967-1972.

20

Horowitz, 1991, Am. J. Med., 91, 113-117.

Rabinovitch *et al.*, 1992, Diabetologie, 35, 409-413.

25 Rey *et al.*, 1984, Biochem. Biophys. Res. Comm., 121, 126-133.

Volante, 1981, Tetrahedron Lett., 22, 3119-3122.

Wieland et Bokelman, 1952, Ann. Chem. 576, 20-34.

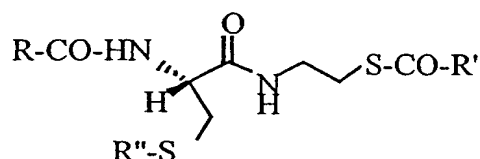
30

Zee-cheng *et al.*, 1970, J. Med. Chem. 13, 414-418.

REVENDICATIONS

5

1/ Composés de formule générale:



(I)

dans laquelle :

- 10 - R et R' représentent indépendamment un radical alkyle en C₁-C₇,
linéaire ou ramifié, ou un groupe aryle non substitué ou substitué
par un ou plusieurs radicaux choisis parmi les halogènes, les
radicaux alkyles en C₁-C₃ linéaires ou ramifiés, et les radicaux -OH ;
- R'' est l'hydrogène ou un groupe CO-R¹ dans lequel R¹ est un radical
15 alkyle en C₁-C₇ linéaire ou ramifié, ou un groupe aryle non substitué
ou substitué par un ou plusieurs radicaux choisis parmi les
halogènes, les radicaux alkyles en C₁-C₃ linéaires ou ramifiés, et les
radicaux -OH ;

ainsi que les dimères formés par un pont disulfure à partir de l'un
20 et/ou l'autre des deux atomes de soufre des composés de formule
générale I constitué par les radicaux R'' ou par les radicaux R'CO- des
deux molécules ainsi que les formes thiazolidines correspondantes.

2/ Composés selon la revendication 1 caractérisés en ce que R est un
25 groupe méthyle (-CH₃).

3/ Composés selon la revendication 2 caractérisés en ce que R' est un
groupe méthyle (-CH₃).

4/ Composé selon la revendication 3 caractérisé en ce que R'' est l'hydrogène (Composé N-(N-acétyl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine).

5 5/ Composé selon la revendication 3 caractérisé en ce que R'' est un groupe acétyle (-COCH₃) (Composé N-(N,S-Bis-acétyl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine).

6/ Composé selon la revendication 3 caractérisé en ce que R'' est un
10 groupe isobutyryle (-COCH(CH₃)₂) (Composé N-(N-acétyl-S-isobutyryl-L-cystéinyl)-S-acétylcystéamine).

7/ Composé selon la revendication 3 caractérisé en ce que R'' est un
groupe pivaloyle (-COC(CH₃)₃) (Composé N-(N-acétyl-S-pivaloyl-L-
15 cystéinyl)-S-acétylcystéamine).

8/ Composé selon la revendication 2 caractérisé en ce que R' est
sélectionné parmi le groupe isopropyle (-CH(CH₃)₂), tertibutyle (-
C(CH₃)₃) et phényle (-C₆H₅).

20

9/ Composé selon la revendication 8 caractérisé en ce que R'' est
sélectionné parmi l'hydrogène (-H), le groupe acétyle (-COCH₃), le
groupe isobutyryle (-COCH(CH₃)₂), le groupe pivaloyle (-COC(CH₃)₃), le
groupe benzoyle (-CO-C₆H₅).

25

10/ Composés selon la revendication 1 caractérisés en ce que R est un
groupe isopropyle (-CH(CH₃)₂).

11/ Composé selon la revendication 10 caractérisé en ce que R' est
30 sélectionné parmi le groupe méthyle (-CH₃), isopropyle (-CH(CH₃)₂),
tertibutyle (-C(CH₃)₃) et phényle (-C₆H₅).

12/ Composé selon la revendication 11 caractérisé en ce que R'' est sélectionné parmi l'hydrogène (-H), le groupe acétyle (-COCH₃), le groupe isobutyryle (-COCH(CH₃)₂), le groupe pivaloyle (-COC(CH₃)₃), le groupe benzoyle (-CO-C₆H₅).

5

13/ Composé selon la revendication 8 caractérisé en ce que R'' est le groupe trityle.

14/ Composé selon la revendication 11 caractérisé en ce que R'' est le
10 groupe trityle.

15/ Composé selon la revendication 1 à 14 caractérisé en ce qu'il est sous forme thiazolidine.

15 16/ Procédé de préparation d'un composé selon l'une quelconque des revendications 1 à 14 caractérisé en ce qu'il comprend les étapes suivantes:

a) Protection de la N-acyl-L-cystéine pour fournir le composé N-acyl-S-trityl-L-cystéine ; puis

20 b) Couplage de la N-acyl-S-trityl-L-cystéine protégée avec le chlorhydrate de S-acylcystéamine pour fournir le composé N-(N-acyl-S-trityl-L-cystéinyl)-S-acylcystéamine.

17/ Procédé de préparation d'un composé selon la revendication 15
25 caractérisé en ce qu'il comprend les étapes suivantes :

a) Protection de la N-acyl-L-cystéine pour fournir le composé N-acyl-S-trityl-L-cystéine ; puis

b) Couplage de la N-acyl-S-trityl-L-cystéine protégée avec la thiazolidine.

30

18/ Procédé selon les revendications 16 et 17 pour la préparation d'un composé selon les revendications 1 à 12 et 15 caractérisé en ce qu'il comprend en outre les étapes suivantes:

c) Déprotection dudit composé obtenu à ladite étape b) ; puis

5 d) Libération du thiol libre de formule I.

19/ Procédé selon les revendications 16 et 18 pour la préparation du composé selon la revendication 4 caractérisé en ce que ledit composé N-acyl-S-trityl-L-cystéine de l'étape a) est le composé N-acétyl-S-trityl-L-cystéine et que ledit chlorhydrate de S-acylcystéamine de l'étape b) est le chlorhydrate de S-acétylcystéamine.

10

20/ Procédé selon la revendication 18 pour la préparation d'un composé selon les revendications 1 à 3, 5 à 12 et 15 caractérisé en ce qu'il comprend en outre une étape e) de S-acylation.

15

21/ Procédé de préparation d'un composé selon la revendication 1 dans lequel R = R' et R'' est un hydrogène et caractérisé en ce qu'il comprend les étapes suivantes:

20 a) Estérification de la fonction carboxylique de la N-Boc-L-sérine (1) par la N-hydroxysuccinimide dans du N, N-diméthylformamide (DMF) en présence de 1,3-dicyclohexylcarbodiimide (DCC) pour former l'ester actif (1'); puis,

b) Condensation *in situ* de l'ester actif formé (1') avec l'éthanolamine (2) pour fournir le composé N-(N-Boc-L-séryl)-2-aminoéthanol (3); puis,

25

c) Réaction de Mitsunobu sur le composé (3) avec de la triphénylphosphine et du diisopropyl azodicarboxylate en présence d'acide thiocarboxylique dans le tétrahydrofuranne pour fournir le composé N-(N-Boc-S-acyl-L-cystéinyl)-S-acylcystéamine (4); puis,

30

d) Déprotection du composé (4) avec l'acide trifluoroacétique.

22/ Procédé selon la revendication 21 pour la préparation du composé selon la revendication 4 caractérisé en ce que ledit acide thiocarboxylique de l'étape c) est l'acide thioacétique.

5 23/ Procédé de préparation des composés selon les revendications 1 à 3, 5 à 12 par S-acylation du composé de la revendication 4 en solution dans la pyridine en présence d'un anhydride R_2O ou d'un chlorure d'acide $R-Cl$ caractérisé en ce que R est choisi dans le groupe $CO-R^1$ dans lequel R^1 est un radical alkyle en C1-C7, linéaire ou ramifié ou un
10 groupe aryle substitué ou non par un ou plusieurs atomes d'halogènes.

24/ Procédé de préparation du composé selon la revendication 5 par S-acylation du composé de la revendication 4 en solution dans la pyridine en présence d'anhydride acétique.

15

25/ Procédé de préparation du composé selon la revendication 6 par S-acylation du composé de la revendication 4 en solution dans la pyridine en présence de chlorure d'isobutyryle.

20 26/ Procédé de préparation du composé selon la revendication 7 par S-acylation du composé de la revendication 4 en solution dans la pyridine en présence de chlorure de pivaloyle.

25 27/ Précurseur d'un composé intervenant dans la voie de biosynthèse du glutathion caractérisé en ce qu'il s'agit d'un composé selon l'une quelconque des revendications 1 à 15.

28/ Utilisation des composés selon l'une quelconque des revendications 1 à 15 pour la préparation d'un produit intervenant dans la voie de
30 biosynthèse du glutathion.

29/ Utilisation selon la revendication 28 caractérisée en ce que ledit produit est choisi dans le groupe formé par la N-acétyl-L-cystéine, la cystéamine, la L-cystéine.

5 30/ Utilisation d'un composé selon l'une quelconque des revendications 1 à 15 en tant qu'agent antioxydant.

31/ Composé selon l'une des revendications 1 à 15 à titre de médicament.

10

32/ Composé selon l'une des revendications 1 à 15 à titre de médicament destiné à augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion.

15 33/ Utilisation d'un composé selon l'une quelconque des revendications 1 à 15 pour la préparation de médicament destiné à augmenter le taux intracellulaire et/ou extracellulaire de glutathion.

20 34/ Composition pharmaceutique, notamment dermatologique, caractérisée en ce qu'elle comprend une quantité efficace d'un composé selon l'une des revendications 1 à 15 et un véhicule pharmaceutiquement acceptable.

25 35/ Utilisation d'un composé selon l'une des revendications 1 à 15 pour la préparation d'un médicament ou d'une composition pharmaceutique selon la revendication 34 pour le traitement et/ou la prévention de pathologies ou de troubles liés à une déplétion en glutathion intra et/ou extracellulaire.

30 36/ Utilisation selon la revendication 35 caractérisée en ce que lesdites pathologies sont choisies parmi les infections virales, les infections bactériennes, les infections parasitaires, les maladies du tractus

respiratoire, les maladies neurodégénératives, les maladies auto-immunes, les maladies cardio-vasculaires, les cancers, les maladies du système immunitaire, le diabète, et de préférence le diabète de type I, les pathologies ophtalmiques, les maladies dermatologiques.

5

37/ Utilisation selon la revendication 36 caractérisée en ce que lesdites pathologies sont les infections virales.

38/ Utilisation selon les revendications 36 et 37 caractérisée en ce que
10 lesdites infections virales sont des infections causées par les virus à ADN et les virus à ARN, plus particulièrement par les virus rétroïdes, plus particulièrement le virus de l'immunodéficience humaine (VIH) et de manière préférée le virus de l'immunodéficience humaine de type 1 (VIH-1).

15

39/ Utilisation selon les revendications 36 à 38 caractérisée en ce que ledit composé est le composé selon la revendication 4.

40/ Utilisation selon les revendications 36 à 38 caractérisée en ce que
20 ledit composé est le composé selon l'une des revendications 5 à 15.

41/ Composition pharmaceutique pour le traitement préventif et curatif du SIDA et des atteintes tissulaires associées caractérisée en ce qu'elle contient une quantité thérapeutiquement efficace d'un composé selon
25 les revendications 1 à 15 et un véhicule pharmaceutiquement acceptable.

42/Produit comprenant au moins un composé selon l'une des revendications 1 à 15 et au moins un inhibiteur de la transcriptase
30 inverse comme produit de combinaison pour une utilisation simultanée, séparée ou étalée dans le temps en thérapie antivirale.

43/ Produit selon la revendication 42, caractérisée en ce que ledit inhibiteur de la transcriptase inverse est choisi par exemple parmi le 3'-azido-3'désoxythymidine (AZT), le 2',3'-didésoxyinosine (ddI), le 2',3'-didésoxycytidine (ddC), le (-)2',3'-didésoxy-3'-thiacytidine (3TC), le 2',3'-didéshydro-2',3'didésoxythymidine (d4T) et le (-)2'-désoxy-5-fluoro-3'-thiacytidine (FTC), le TIBO, le HEPT, le TSAO, l' α -APA, la névirapine, le BAHP, l'acide phosphonoformique (PFA).

44/ Utilisation selon la revendication 35 caractérisée en ce que lesdites pathologies sont des maladies cardio-vasculaires choisies de préférence parmi le groupe composé de l'hypertension artérielle, de l'artériosclérose, des ischémies cérébrales, des ischémies cardiaques, des arythmies ventriculaires, des fibrillations ventriculaires, de l'infarctus du myocarde.

45/ Utilisation selon la revendication 35 caractérisée en ce que lesdites pathologies sont les pathologies ophtalmiques, notamment la cataracte.

46/ Utilisation selon la revendication 35 caractérisée en ce que lesdites pathologies sont des maladies du tractus respiratoire, notamment l'emphysème pulmonaire, la fibrose pulmonaire idiopathique, la mucoviscidose, la bronchite chronique, la bronchite aiguë, le syndrome de détresse respiratoire de l'adulte.

47/ Utilisation d'un composé selon l'une quelconque des revendications 1 à 15 pour la préparation d'un médicament ou d'une composition pharmaceutique selon la revendication 34 destinés au traitement préventif et/ou curatif des pertes auditives liées au bruit.

48/ Utilisation d'un composé selon l'une quelconques des revendications 1 à 15 pour la préparation d'un médicament ou d'une composition pharmaceutique selon la revendication 34 destinés au

traitement des empoisonnements liés à l'administration par voie orale ou parentérale, en surdose ou non, de substances choisies de préférence parmi le groupe composé de l'acétaminophène, les nitrites, l'éthanol, l'acrylonitrile, les métaux lourds et plus particulièrement l'or, l'argent, le mercure.

49/ Utilisation selon la revendication 30 d'un composé selon l'une des revendications 1 à 15 dans le domaine de la cosmétique.

50/ Utilisation selon la revendication 49 pour:

- (i) prévenir, effacer et traiter les rides, les ridules de la peau; et/ou
- (ii) lutter contre le relâchement cutané et/ou sous cutané; et/ou
- (iii) améliorer la texture de la peau et raviver l'éclat de la peau; et/ou
- (iv) éliminer les poils indésirés de la peau; et/ou
- (v) diminuer les tailles des pores de la peau; et/ou
- (vi) déformer en permanence les cheveux.

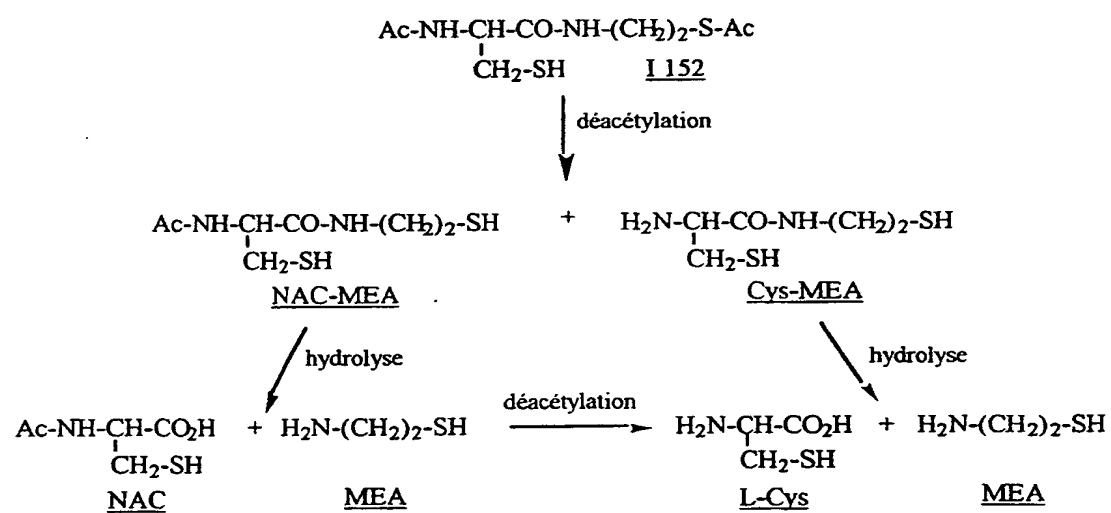
51/ Composition cosmétique pour le traitement de la peau et/ou des cheveux et/ou des poils caractérisée en ce qu'elle contient un composé selon l'une des revendications 1 à 15 et un excipient cosmétiquement acceptable.

52/ Procédé de traitement cosmétique de la peau pour prévenir, effacer et traiter les rides, les ridules de la peau et/ou lutter contre le relâchement cutané et/ou sous cutané et/ou améliorer la texture de la peau et raviver l'éclat de la peau et/ou éliminer les poils indésirés de la peau et/ou diminuer les tailles des pores de la peau comprenant l'application sur la peau d'une composition cosmétique selon la revendication 51.

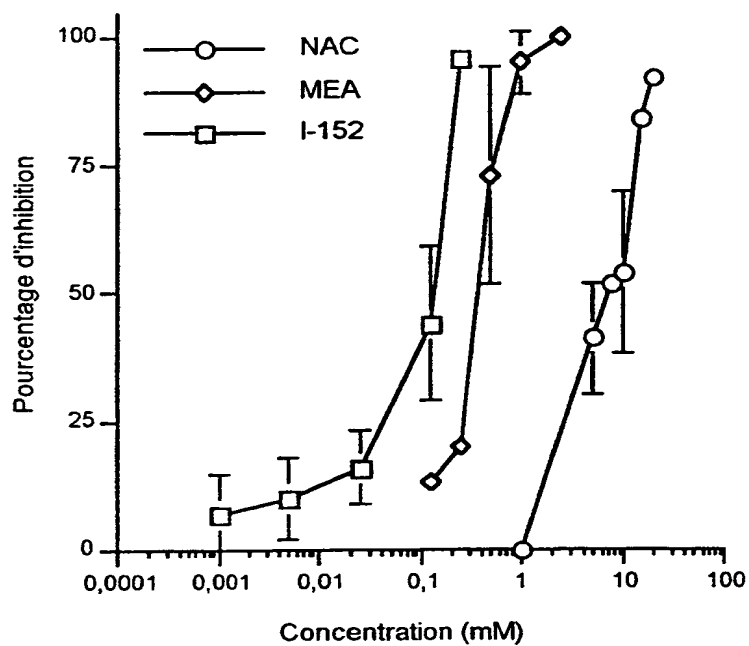
53/ Procédé de traitement cosmétique des cheveux pour la déformation permanente des cheveux, comprenant l'application sur les cheveux d'une composition cosmétique selon la revendication 51.

- 5 54/ Utilisation selon la revendication 30 dans l'industrie agroalimentaire et notamment pour la conservation des propriétés organoleptiques et nutritionnelles des boissons notamment des jus de fruit et/ou des aliments.

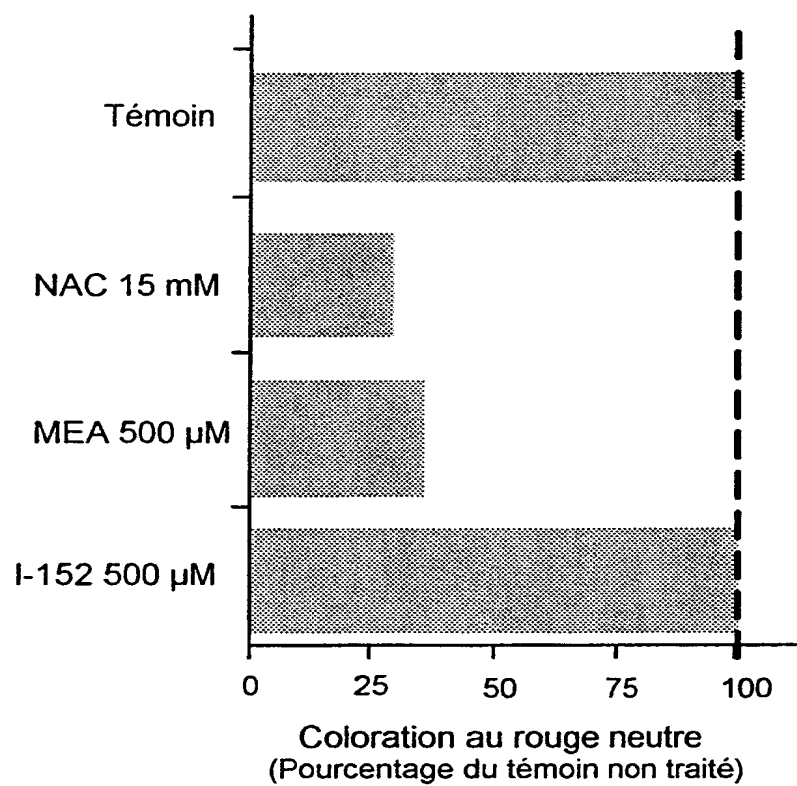
1/22

**FIG. 1**

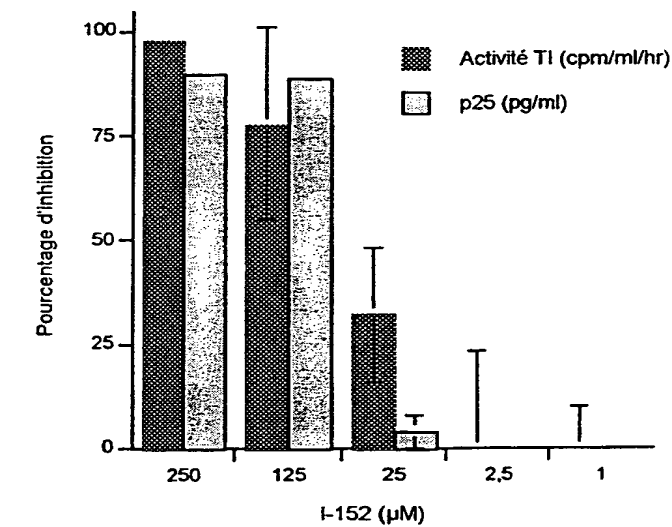
2/22

**FIG. 2**

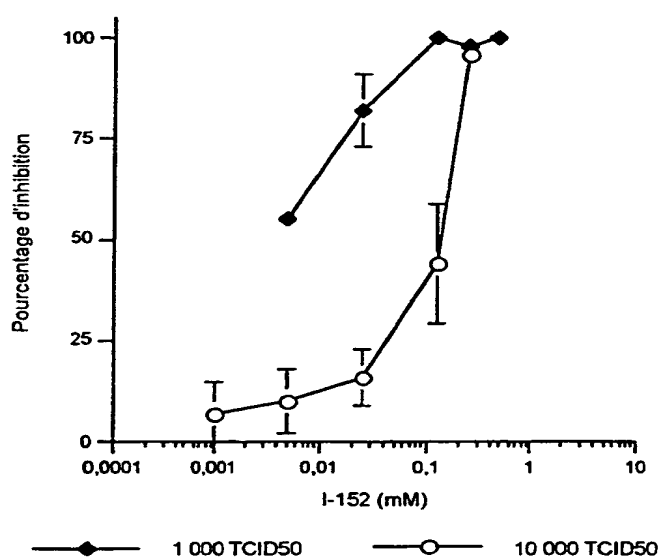
3/22

**FIG. 3**

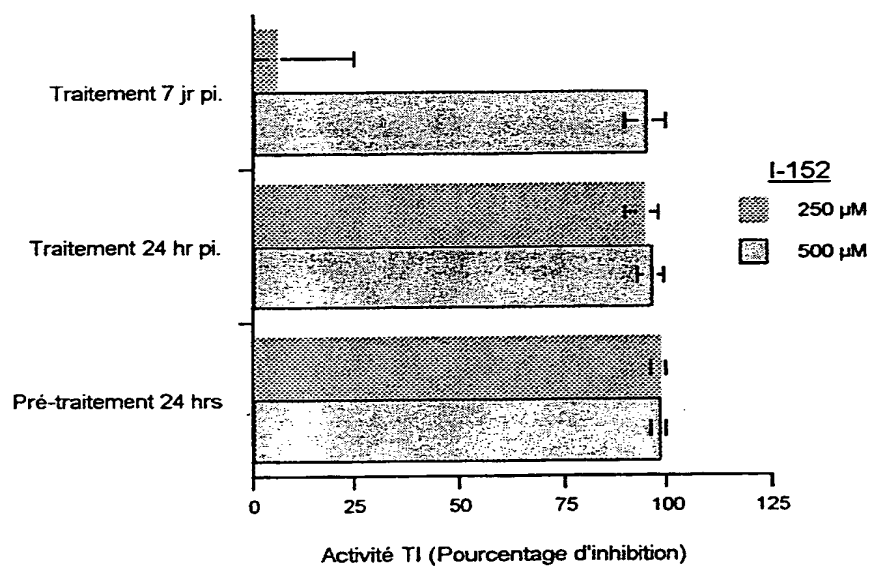
4/22

**FIG. 4**

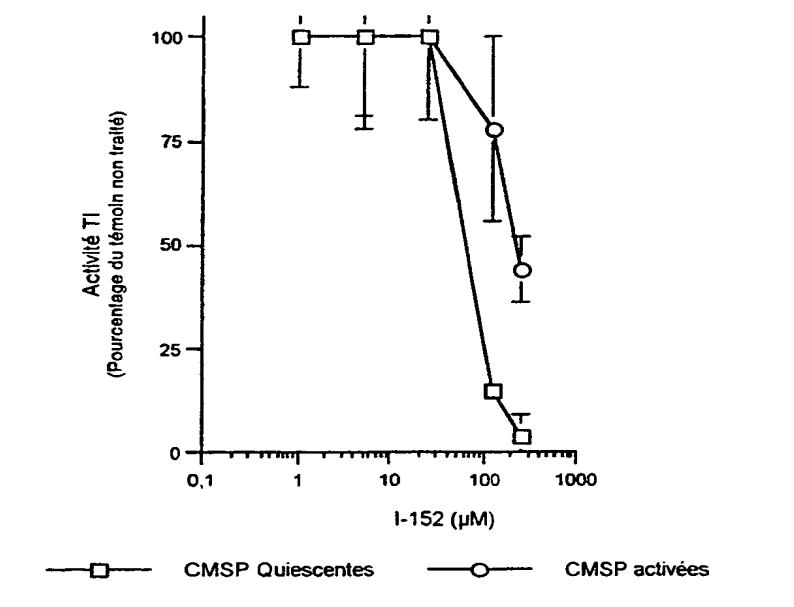
5/22

**FIG. 5**

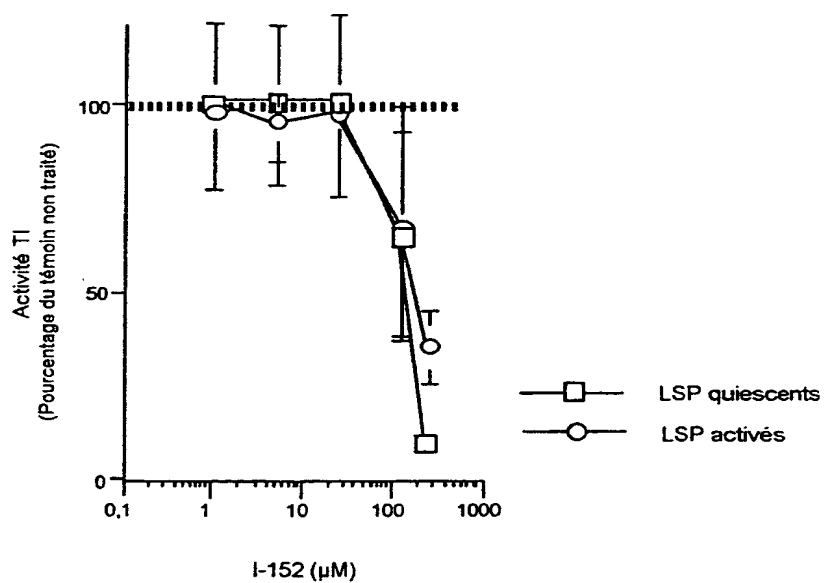
6/22

**FIG. 6**

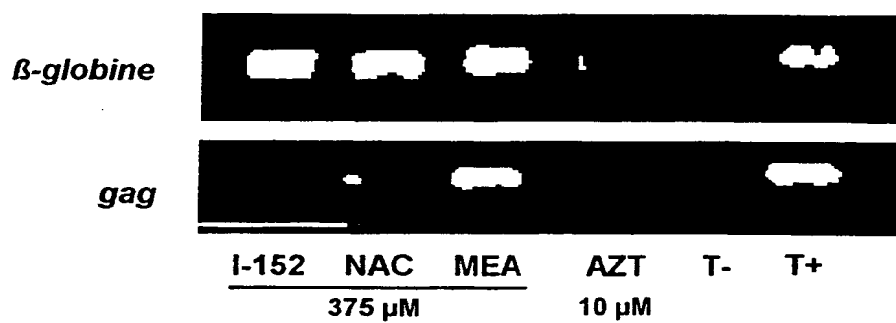
7/22

**FIG. 7**

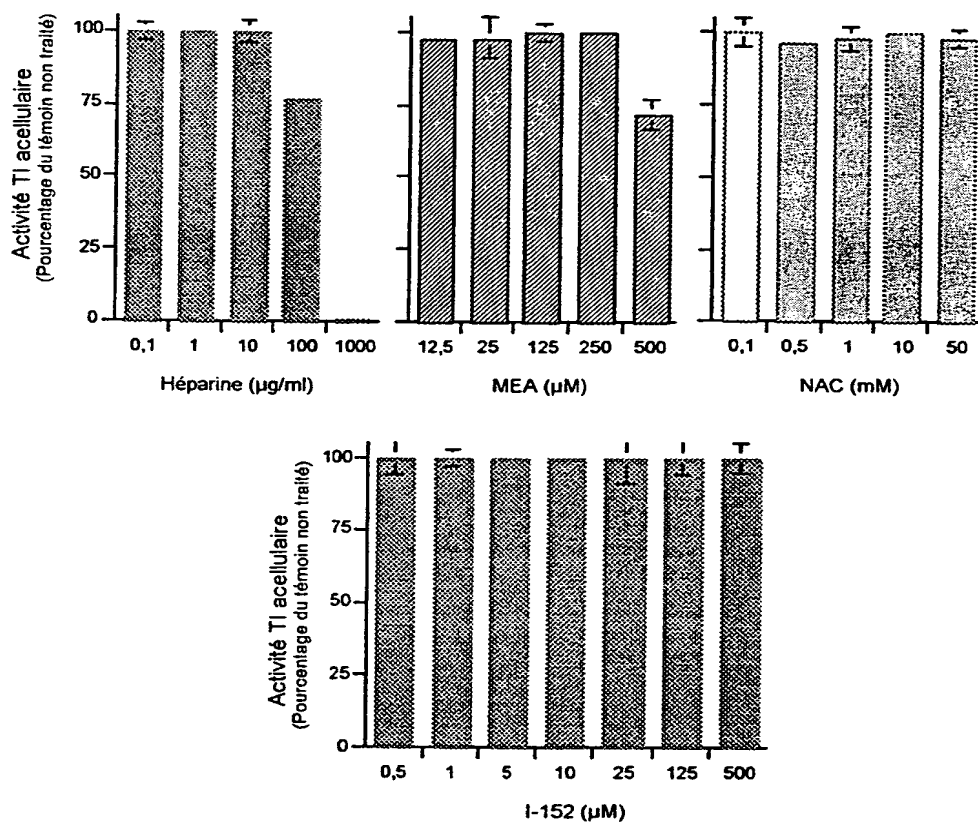
8/22

**FIG. 8**

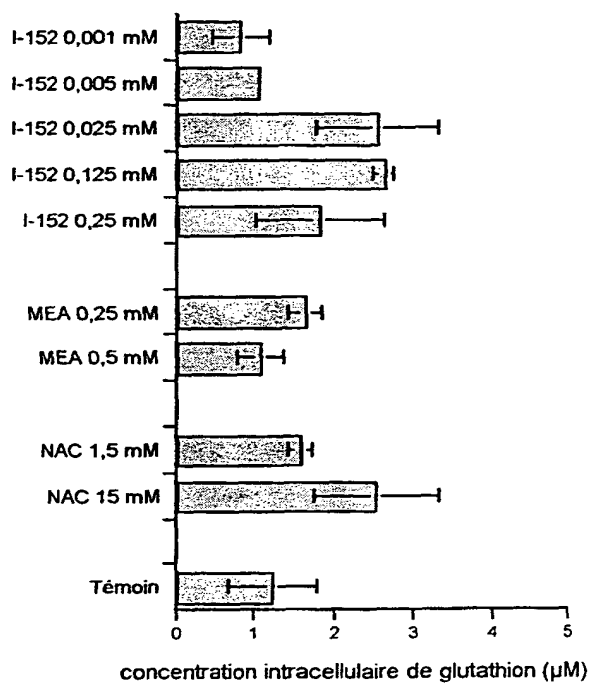
9/22

**FIG. 9**

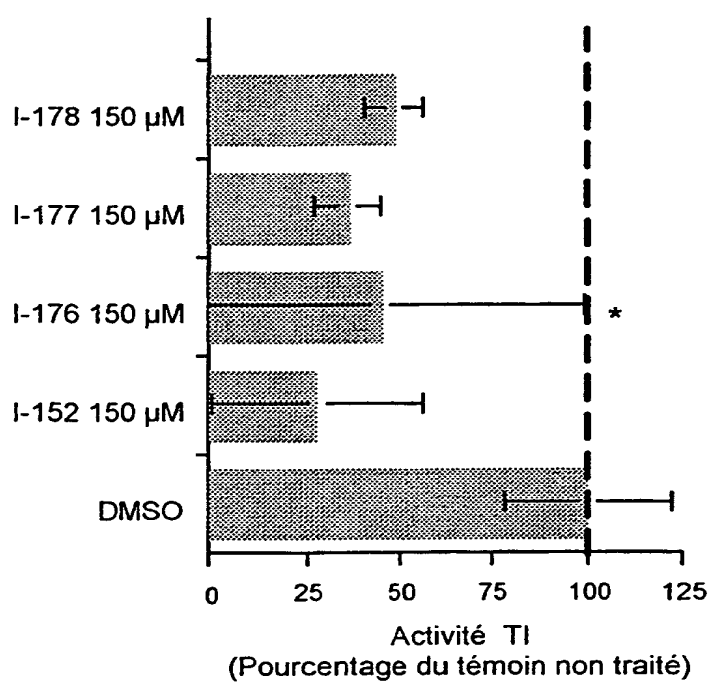
10/22

**FIG. 10**

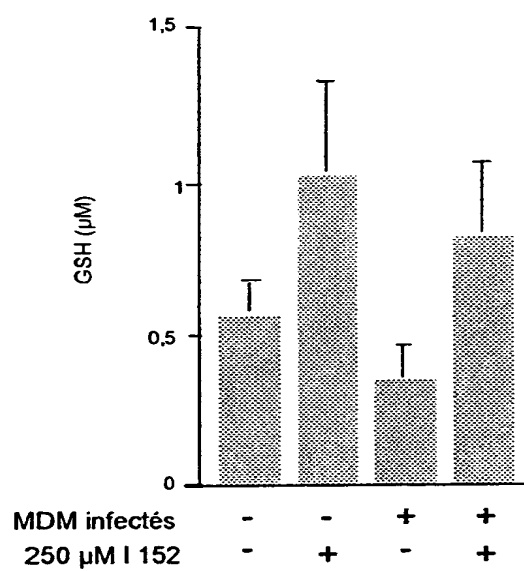
11/22

**FIG. 11**

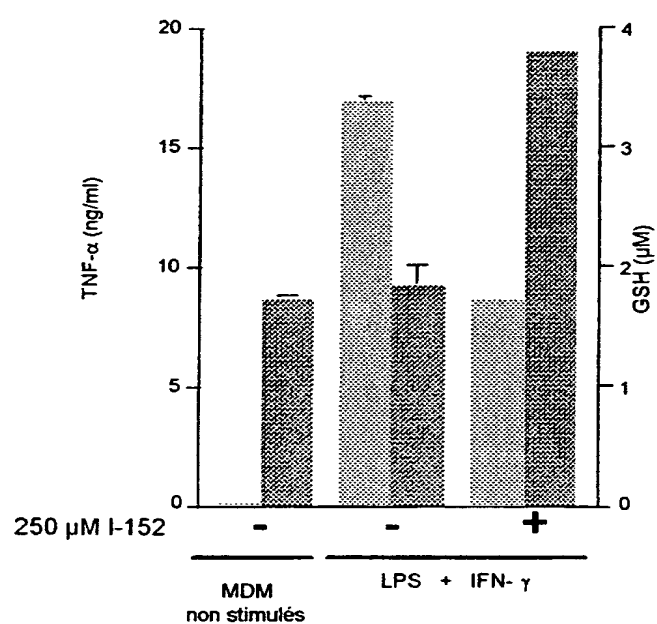
12/22

**FIG. 12**

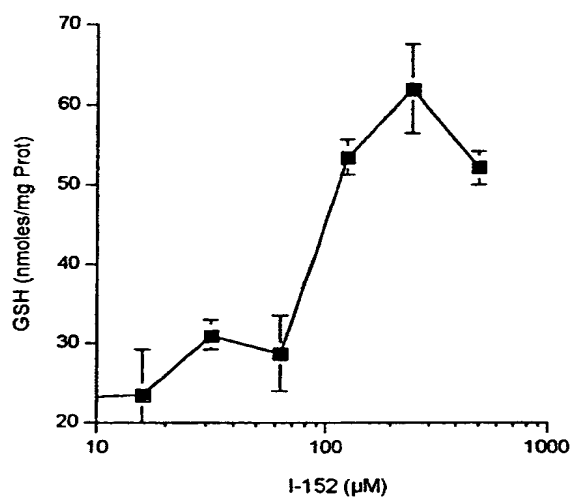
13/22

**FIG. 13**

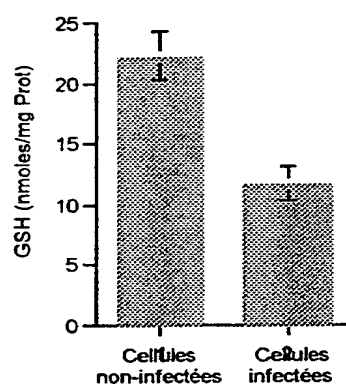
14/22

**FIG. 14**

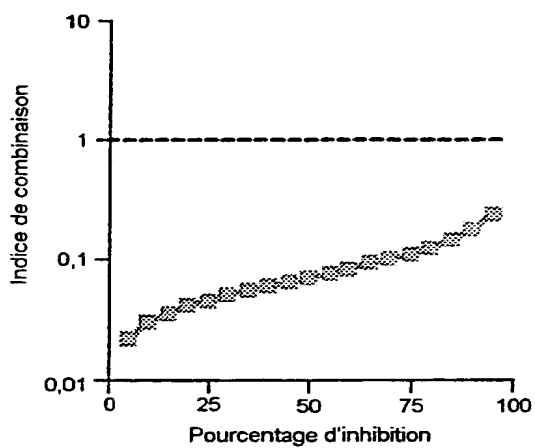
15/22

**FIG. 15**

16/22

**FIG. 16**

17/22

**FIG. 17**

18/22

TABLEAU I

	NAC	MEA	I-152
	Pré-Tt	Pré-Tt	Pré-Tt
DE50	9,4 mM	300 μ M	50 μ M
DE70	11 mM	400 μ M	100 μ M
DE90	14 mM	600 μ M	250 μ M

FIG. 18

TABLEAU II

	TCID ₅₀	
	1 000	10 000
DE50	3 μM	50 μM

FIG. 19

20/22

TABLEAU III

(μ M)	I-152
DE50	38
DE70	54
DE90	97

FIG. 20

21/22

TABLEAU IV

(μ M)	I-152	I-188	I-189	I-192	I-193
DE50	35	109	43	166	146
DE70	45	176	54	204	186
DE90	66	381	78	283	272

FIG. 21

22/22

TABLEAU V

(μ M)	I-152	I-203	I-204	I-207	I-208	I-209
DE50	43	74	74	43	36	51
DE70	68	93	91	62	50	71
DE90	141	132	127	112	88	118

FIG. 22

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale No

PCT/FR 00/01447

C.(suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	US 4 927 808 A (S. KITAHARA, ET AL.) 22 mai 1990 (1990-05-22) cité dans la demande colonne 1 -colonne 2 -----	1,28,32
A	US 5 580 577 A (L.A. HERZENBERG, ET AL.) 3 décembre 1996 (1996-12-03) cité dans la demande colonne 1 -colonne 2 -----	1,28,32

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/FR 00/01447

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
US 5624955 A	29-04-1997	NONE	
WO 9221368 A	10-12-1992	US 5977073 A AU 2187992 A DE 69230796 D EP 0604433 A	02-11-1999 08-01-1993 20-04-2000 06-07-1994
WO 9510268 A	20-04-1995	AU 7931094 A CA 2173964 A EP 0789565 A US 5646189 A US 5725870 A	04-05-1995 20-04-1995 20-08-1997 08-07-1997 10-03-1998
US 4927808 A	22-05-1990	DE 3784905 A DE 3784905 D DE 3784905 T EP 0276317 A WO 8800182 A KR 9106633 B	22-04-1993 22-04-1993 05-08-1993 03-08-1988 14-01-1988 29-08-1991
US 5580577 A	03-12-1996	NONE	

US 0998029103P1



Creation date: 14-08-2003
Indexing Officer: MCARTER5 - MARK CARTER
Team: OIPEBackFileIndexing
Dossier: 09980291

Legal Date: 07-05-2003

No.	Doccode	Number of pages
1	CTNF	7
2	892	1

Total number of pages: 8

Remarks:

Order of re-scan issued on